



## DEMANDE INTERNATIONALE PUBLIÉE EN VERTU DU TRAITE DE COOPERATION EN MATIERE DE BREVETS (PCT)

<b>(51) Classification internationale des brevets <sup>5</sup> :</b> <b>C12N 15/29, 15/82, C12Q 1/68, A01N 65/00, C12N 5/10, A01H 5/00</b>	<b>A1</b>	<b>(11) Numéro de publication internationale: WO 94/21793</b> <b>(43) Date de publication internationale: 29 septembre 1994 (29.09.94)</b>
<b>(21) Numéro de la demande internationale:</b> PCT/FR94/00316 <b>(22) Date de dépôt international:</b> 23 mars 1994 (23.03.94) <b>(30) Données relatives à la priorité:</b> 93/03299 23 mars 1993 (23.03.93) FR <b>(71) Déposants (pour tous les Etats désignés sauf US):</b> ELF SANOFI [FR/FR]; 32-34, rue Marbeuf, F-75008 Paris (FR). ELF AQUITAINE [FR/FR]; Tour Elf, 2, place de la Coupole, La Défense 6, F-92400 Courbevoie (FR). <b>(72) Inventeurs; et</b> <b>(75) Inventeurs/Déposants (US seulement):</b> MARCO, Yves [FR/FR]; 2, chemin de la Crabotte, F-31320 Castanet-Tolosan (FR). ROBY, Dominique [FR/FR]; 9, avenue du Petit-Prince, F-31400 Toulouse (FR). SCHNEIDER, Michel [CH/FR]; 26, rue Montardy, F-31000 Toulouse (FR). TOPPAN, Alain [FR/FR]; 2, rue de Crabinet, F-31700 Comebarrieu (FR). <b>(74) Mandataires:</b> GILLARD, Marie-Louise etc.; Cabinet Beau de Loménie, 158, rue de l'Université, F-75340 Paris Cédex 07 (FR).		<b>(81) Etats désignés:</b> AU, CA, JP, NZ, US, brevet européen (AT, BE, CH, DE, DK, ES, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE).  <b>Publiée</b> <i>Avec rapport de recherche internationale.</i> <i>Avant l'expiration du délai prévu pour la modification des revendications, sera republiée si de telles modifications sont reçues.</i>
<b>(54) Title:</b> PLANT PROMOTER, MICROORGANISMS AND PLANT CELLS CONTAINING A UNIT FOR THE EXPRESSION OF A PROTEIN OF INTEREST COMPRISING SAID PROMOTER <b>(54) Titre:</b> PROMOTEUR VEGETAL, MICROORGANISMES ET CELLULES VEGETALES CONTENANT UNE UNITE D'EXPRESSION D'UNE PROTEINE D'INTERET COMPRENANT LEDIT PROMOTEUR <b>(57) Abstract</b> The present invention relates to a plant promoter which comprises the sequence (B) [SEQ ID NO: 4] or a sequence presenting a high homology degree with the sequence (B). Application: protection of plants by genetic engineering and particularly defence of plants in stress conditions. <b>(57) Abrégé</b> La présente invention a pour objet un promoteur végétal qui comprend la séquence (B) [SEQ ID NO: 4] ou une séquence présentant un degré d'homologie élevée avec la séquence (B). Application: protection des végétaux par génie génétique et notamment défense des plantes en état de stress.		

# **UNIQUEMENT A TITRE D'INFORMATION**

Codes utilisés pour identifier les Etats parties au PCT, sur les pages de couverture des brochures publiant des demandes internationales en vertu du PCT.

AT	Autriche	GB	Royaume-Uni	MR	Mauritanie
AU	Australie	GE	Géorgie	MW	Malawi
BB	Barbade	GN	Guinée	NE	Niger
BE	Belgique	GR	Grèce	NL	Pays-Bas
BF	Burkina Faso	HU	Hongrie	NO	Norvège
BG	Bulgarie	IE	Irlande	NZ	Nouvelle-Zélande
BJ	Bénin	IT	Italie	PL	Pologne
BR	Bésil	JP	Japon	PT	Portugal
BY	Bélarus	KE	Kenya	RO	Roumanie
CA	Canada	KG	Kirghizistan	RU	Fédération de Russie
CF	République centrafricaine	KP	République populaire démocratique de Corée	SD	Soudan
CG	Congo	KR	République de Corée	SE	Suède
CH	Suisse	KZ	Kazakhstan	SI	Slovénie
CI	Côte d'Ivoire	LI	Liechtenstein	SK	Slovaquie
CM	Cameroun	LK	Sri Lanka	SN	Sénégal
CN	Chine	LU	Luxembourg	TD	Tchad
CS	Tchécoslovaquie	LV	Lettonie	TG	Togo
CZ	République tchèque	MC	Monaco	TJ	Tadjikistan
DE	Allemagne	MD	République de Moldova	TT	Trinité-et-Tobago
DK	Danemark	MG	Madagascar	UA	Ukraine
ES	Espagne	ML	Mali	US	Etats-Unis d'Amérique
FI	Finlande	MN	Mongolie	UZ	Ouzbékistan
FR	France			VN	Viet Nam
GA	Gabon				

**PROMOTEUR VEGETAL, MICROORGANISMES ET CELLULES VEGETALES CONTENANT UNE  
UNITE D'EXPRESSION D'UNE PROTEINE D'INTERET COMPRENANT LEDIT PROMOTEUR**

La présente invention a pour objet un nouveau promoteur végétal et les microorganismes et cellules végétales contenant une unité  
5 d'expression d'une protéine d'intérêt comprenant ledit promoteur. Le promoteur selon l'invention est un promoteur constitutif fort permettant une expression de ladite protéine dans les microorganismes et les cellules végétales quelque soit le stade de développement du végétal.

De plus, le promoteur selon l'invention trouve une application  
10 particulière dans le domaine de la protection des végétaux par génie génétique et notamment celui de la défense des plantes en état de stress.

Au cours des dernières années, les applications de la transformation des végétaux se sont multipliées. De nombreux gènes d'origine procaryote ou eucaryote (animale ou végétale) codant notamment  
15 pour des protéines conférant lors de leur expression un caractère agronomique nouveau, ont été isolés puis transférés aux plantes.

Dans de très nombreux cas, les gènes qui ont été introduits par génie génétique dans les plantes, sont chimériques, associant des éléments de régulation de différentes origines. C'est ainsi que très  
20 souvent le gène codant pour une protéine d'intérêt est placé sous le contrôle d'un promoteur constitutif fort permettant une expression de ladite protéine dans toute la plante (ou la majeure partie de celle-ci) durant toute sa vie, quel que soit le stade de développement. Le promoteur du transcrit 35S du virus de la mosaïque du chou-fleur (35S  
25 CaMV), le plus utilisé dans les constructions de gènes chimériques, correspond à cette description.

Or pour un certain nombre d'applications, il n'est pas nécessaire que le gène codant pour la protéine d'intérêt, support du caractère agronomique, ait une expression continue ou répartie dans toute la  
30 plante. De telles caractéristiques peuvent même dans certains cas amoindrir ou annuler les effets bénéfiques du gène transféré. En effet, l'expression continue à un niveau élevé d'une protéine peut détourner une

partie du métabolisme vers cette expression, et finalement entraîner une pert de rendement.

Très tôt, la recherche d'une expression génique plus spécifique a été engagée ; elle a conduit par exemple à isoler des promoteurs tissus-  
5 ou organes-spécifiques.

Il peut être intéressant d'induire l'expression d'un gène donné uniquement dans une situation précise, ou mieux d'assurer un niveau d'expression de base tout au long de la vie d'un végétal, tout en permettant la surexpression du gène dans une situation donnée.

10 Plusieurs promoteurs inductibles ont déjà été décrits, certains répondant à la fois à l'infection par des microorganismes pathogènes et à des composés chimiques ou des hormones végétales comme l'éthylène (Roby et al, 1990, Plant Cell 2, 999) ou l'auxine.

Un promoteur végétal isolé du tabac a été décrit par Takahashi et  
15 al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 1990, 87, 8013-8016.

Ces auteurs, dans une autre publication précisent que ce promoteur ne réagit spécifiquement qu'aux auxines et non aux autres hormones ou aux stress (Takahashi et al., The Plant Journal, 1991, 1(3), 327-332).

La présente invention a pour objet un promoteur, qui s'exprime à un  
20 niveau soutenu dans les différents organes et tissus d'un végétal et notamment les racines et le méristème d'une plante et qui est très fortement inductible dans les situations de stress, telles que notamment après un choc thermique, une blessure, un choc hormonal, un éliciteur biotique ou abiotique ou une infection bactérienne, fongique ou virale.

25 L'invention concerne également les microorganismes (bactéries) et les cellules végétales ayant intégré une unité d'expression d'une protéine d'intérêt, ladite unité comprenant le promoteur selon l'invention.

Elle a également pour objet les végétaux ou parties de végétaux  
30 ainsi que les semences qui comprennent les cellules végétales de l'invention.

Enfin, elle concerne aussi l'utilisation d'un végétal ou d'une partie d'un végétal ci-dessus pour sélectionner des molécules à activité

phytosanitaire susceptibles d'induire des réactions de défense naturelles des végétaux contre les agressions d'organismes phytopathogènes ou phytophages (champignons, bactéries, virus, insectes et nématodes).

Le promoteur selon l'invention comprend la séquence d'ADN (B) [SEQ ID NO : 4] ou une séquence présentant un degré d'homologie élevé avec la séquence (B).

Selon une variante, le promoteur selon l'invention comporte, en amont de la séquence (B), une séquence (C) [SEQ ID NO : 5] ou une séquence présentant un degré d'homologie élevé avec la séquence (C).

Enfin, selon une variante préférée de l'invention, le promoteur de l'invention comporte, en amont de la séquence (B), une séquence (D) [SEQ ID NO : 6] ou une séquence présentant un degré d'homologie élevé avec la séquence (D).

Un degré d'homologie élevé signifie ici une homologie (rapport entre les nucléotides identiques et le nombre total de nucléotides) d'au moins 70 %, et de préférence d'au moins 80 %, des séquences de nucléotides, lorsqu'elles sont alignées d'après l'homologie maximale, selon la méthode d'alignement optimal des séquences de Needleman et Wunsch, 1970; J. Mol. Biol., 48, 443-453. Cette méthode est notamment utilisée dans le logiciel UWGCG de l'Université du Wisconsin : Devereux et al., 1984, Nucl. Ac. Res., 12, 387-395 - option GAP.

Les éléments nécessaires au fonctionnement de ce promoteur et à l'expression de ses caractéristiques (facteurs transactivateurs, etc) sont présents dans d'autres végétaux, dicotylédones ou monocotylédons. Leur présence permet donc l'utilisation de ce promoteur dans de nombreux végétaux cultivés, tels que notamment les plantes (tabac, pomme de terre, tomate, maïs, tournesol, orge et colza) ou d'autres végétaux, tels que les levures et les champignons.

Toutes séquences d'ADN codant pour des protéines d'intérêt peuvent être placées sous le contrôle du promoteur selon l'invention, en particulier des séquences codant pour des protéines qui permettent d'assurer la protection d'un végétal, par exemple une plante contre les infections virales, bactériennes ou fongiques et contre les autres états

d stress. A titre d'exemples de telles protéines, on peut citer notamment les endochitinases de tomate-tabac, telles que celle décrite dans EP-A-493 581 dont la séquence codante est [SEQ ID NO : 16].

5 Le promoteur selon l'invention a été obtenu par criblage d'une banque génomique de tabac à l'aide d'une sonde d'ADN ayant la séquence [SEQ ID NO : 1].

10 Un clone correspondant à la séquence [SEQ ID NO : 1] a été obtenu par screening différentiel de clones d'ADNc issus d'ARNm poly(A)<sup>+</sup>, spécifiquement synthétisés au cours de l'infection de feuilles de tabac *Nicotiana tabacum* par la souche de *Pseudomonas solanacearum* GMI 1000. Cette souche bactérienne est bien connue pour provoquer une réaction d'hypersensibilité sur le tabac de la variété *Bottom spécial*. A cet effet, on peut se référer à l'ouvrage Message et al, 1978, Proc. 4th. Intl. Conf. of plant Pathogenic Bacteria pp. 823-833. Le clone contenant  
15 la séquence [SEQ ID NO : 1] sera dénommé ci-après "clone 246".

20 Le clone 246 a permis ensuite, par criblage d'une banque génomique de tabac d'isoler un clone, dénommé ci-après clone 246 C [SEQ ID NO : 7], qui contient la séquence d'ADN (D) [SEQ ID NO : 6], la séquence d'ADN (C) [SEQ ID NO : 5], la séquence d'ADN (B) [SEQ ID NO : 4] et une séquence renfermant 2 cadres de lectures ouverts séparés par un intron.

Par association du promoteur (séquences B+C+D) avec le gène de la  $\beta$ -glucuronidase on a obtenu, selon le mode opératoire décrit à la section 9 ci-après, le vecteur d'expression pSG 123. Le promoteur constitué des séquences B+C+D est appelé promoteur 246C.

25 Le vecteur d'expression pSG 123 a été utilisé pour tester l'expression transitoire dans des protoplastes de tabac, du gène de la glucuronidase, lesdits protoplastes étant mis en situation de stress soit par infection par *Pseudomonas solanacearum* soit par traitement à l'aide d'un éliciteur ou d'une hormone.

30 A partir du vecteur d'expression pSG 123 on a préparé, selon le mode opératoire décrit à la section 13, un vecteur d'expression stable dans les cellules végétales, le vecteur binaire pSG 246.

5 Ce vecteur binaire pSG 246 a été transféré dans des cellules d'*Agrobacterium tumefaciens* ou *Agrobacterium rhizogenes*, lesquelles ont été utilisées ensuite pour obtenir des plantes transgéniques de tabac, de colza et de tournesol. Pour la transformation des tissus de monocotylédones (orge et maïs) le vecteur d'expression pSG 123 a été utilisé. On a étudié le comportement de ces plantes ou tissus en état de stress.

10 Le promoteur selon l'invention, comprenant la séquence (B), (C) et (D) a aussi été associé au gène codant pour la chitinase tomate-tabac. Les gènes chimériques résultants ont été utilisés pour transformer des cellules d'*Agrobacterium*.

La séquence d'ADN [SEQ ID NO : 1] peut aisément être synthétisée selon les techniques bien connues de l'homme de métier (L.J. Mac PRIDE et H.M.CARUTHURS Tetrahydron letters (1983) vol. 24 : 245).

15 L'étude des plantes transgéniques obtenues par transformation de plantes à l'aide de cellules d'*Agrobacterium* obtenues ci-dessus a permis de mettre en évidence l'activité promotrice de base du promoteur selon l'invention ainsi que la surexpression des protéines d'intérêt ( $\beta$ -glucuronidase et chitinase) dans des situations de stress.

20 Les résultats figurant dans la partie illustrative ci-après montrent clairement que le promoteur selon l'invention a une activité promotrice de base qui est fortement augmentée lorsque les plantes transgéniques contenant ce promoteur et un gène codant pour une protéine d'intérêt, sont placées dans des conditions de stress : choc thermique, blessure, infection par des pathogènes (champignons, bactéries),  
25 éliciteurs (biotiques et abiotiques).

Par différentes délétions du plasmide pSG 123, effectuées dans la région 5' du promoteur à l'aide d'enzymes de restriction et/ou de la nucléase Exo3 on a mis en évidence les vecteurs pSG 251 et pSG 33 dont  
30 les séquences sont respectivement la séquence (B) (pSG 33) [SEQ ID NO : 4] ou la séquence (B) comportant en amont la séquence (C) (pSG 251) [SEQ ID NO : 5].

La visualisation aisée de l'expression de la glucuronidase (Jefferson et al., 1987, Plant Molec. Biol. Reporter, 5, 387) ou de sa surexpression dans le cas d'une induction du promoteur de l'invention, permet d'utiliser des plantes qui expriment ce gène chimérique pour la  
5 sélection de molécules inductrices.

Les plantes possèdent des mécanismes de défense aux agressions et notamment aux agressions parasitaires (champignons, bactéries, virus ou insectes) ; ces mécanismes dépendant de phénomènes d'induction sont peu connus et se mettent souvent en place trop tardivement pour être  
10 efficaces. Leur déclenchement précoce (Roby et al., 1988, Physiol. Molec. Plant. Pathol., 33, 409) notamment par des composés de type éliciteur dans des réactions en cascade permet à la plante de résister aux agressions.

Des fongicides de seconde génération, actifs sur les défenses de la  
15 plante, tout en étant inactifs sur le parasite ont déjà été mis sur le marché.

Les plantes exprimant la glucuronidase, sous contrôle du promoteur de l'invention, précocement et spécifiquement induit lors d'une réaction d'hypersensibilité à une infection bactérienne, constituent un outil de  
20 choix pour sélectionner des molécules capables d'induire l'expression ou la surexpression de gène de défense.

L'invention sera mieux comprise à l'aide de l'exposé ci-après, divisé en sections, qui comprend des résultats expérimentaux et une discussion de ceux-ci. Certaines de ces sections concernent des  
25 expériences effectuées dans le but de réaliser l'invention, d'autres des exemples de réalisation de l'invention, donnés bien sûr à titre purement illustratif.

Une grande partie de l'ensemble des techniques ci-après, bien connues de l'homme du métier, est exposée en détail dans l'ouvrage de  
30 Sambrook et al. : "Molecular Cloning : a Laboratory manual" publié en 1989 par les éditions Cold Spring Harbor Press à New-York (2ème édition).

Le matériel biologique (souches, phages, plasmides u plantes) utilisé dans les sections ci-après est disponible dans le commerce et/ u décrit respectivement dans les documents ci-après :

- |    |  |   |
|----|--|---|
| 5  | - vecteur binaire pBIN 19 :                            | BEVAN et al., 1984, Nucl. Ac. Res., 12, 8711-8721 ; obtenu auprès de Clontech (Palo Alto Californie USA)              |
| 10 | - vecteur 101.3 :                                      | JEFFERSON, 1987, Plant. Molec. Biol. Reporter 5, 387 - 405 obtenu auprès de Clontech                                  |
|    | - vecteur pBI 221 :                                    | "   |
|    | - vecteur pBI 121 :                                    | "   |
| 15 | - Souche <i>Pseudomonas solanacearum</i> :<br>GMI 1000 | MESSAGE et al., 1978, Proc. 4th Intl. Conf. of Plant Pathogenic Bacteria pp 823-833                                   |
|    | - Souche <i>Pseudomonas solanacearum</i> :<br>GMI 1178 | "   |
|    | - Souche <i>Pseudomonas solanacearum</i> :<br>K 60     | "   |
| 20 | - terminateur NOS :                                    | terminateur nopaline synthas obtenu auprès de Pharmacia   |
|    | - vecteur pTZ 19R :                                    | MANIATIS et al., 1982, Molecular cloning : A laboratory Manual, Cold Spring Harbor, New-York, obtenue auprès Clontech |
| 25 | - souche <i>E. coli</i> HB101 :                        | "   |
| 30 | - souche <i>Agrobacterium tumefaciens</i> :            | LBA4404 obtenue auprès de Clontech HOEKEMA et al., 1983, NATURE, 303, 179-180 ;<br>pRIA4                              |
|    | - souche <i>Agrobacterium rhizogenes</i> :             |   |

- plante *Nicotiana tabacum* : Variété Wisconsin Havana  
38 : SCHNEIDER M., 1990,  
Plant Molec. Biol., 14,  
935-947 ;
- 5 - champignon *Chalara elegans* : RAWLINGS R.E., 1940, Ann.  
Mo. Bot. Gdn., 27, 561-  
598 ;
- champignon *Alternaria brassicae* : BAINS et TEWARI, 1987,  
Physiol. Mol. Plant.  
Pathol. 30 : 259 ;
- 10 - plante *Nicotiana tabacum* : Variété Paraguay 49  
obtenue auprès de  
l'Institut du tabac,  
Bergerac, France.
- 15 - plante *Brassica napus* : variétés de printemps  
Brutor et Westar et  
lignée d'hiver (lignée de  
sélection Rustica Semences)
- pathogène *Rhizoctonia Solani* : ACHARYA et al., 1984,  
20 Can. J. Plant. Pathol., 6,  
325-328
- plantes de tournesol : genotype 2603B (lignée de  
sélection, Rustica semences)
- maïs : lignée LH 132
- 25 - orge : variété GERBEL obtenue  
auprès de l'Institut  
National de la Recherche  
Agronomique (INRA),  
Paris, France
- 30
- Les souches GMI 1000 et K 60 peuvent être obtenues auprès de la  
Collection Nationale des Bactéries Phytopathogènes (CNBP) INRA,  
Pathologie Végétale, Rue Georges MOREL, 49070 BEAUCOUZE, FRANCE

- La souche GMI 1178 peut être obtenue auprès de l'INRA, Pathologie Végétale, Chemin de Borde-Rouge AUZEVILLE BP 27, 31326 CASTANET TOLOSAN Cédex, FRANCE

5 Les abréviations suivantes sont utilisées dans les exemples ci-après :

32P-dCTP : déoxycytidine 5'-<sup>32</sup>P-triphosphate commercialisé par AMERSHAM sous la référence 10205 ;

2 SSC : NaCl 0,3M, citrate trisodique 30 mM ; pH 7,0 (décrit par MANIATIS et al., op. cit.) ;

10 SDS : dodécylsulfate de sodium ;

FPLC : chromatographie liquide rapide de protéines

PVDF : difluorure de polyvinylidène ;

EDTA : acide éthylènediaminetétraacétique

DEPC : diéthylpyrocarbonate.

15 NAD : nicotinamide adénine dinucléotide

La description ci-après sera mieux comprise en se rapportant aux figures 1 à 3.

La figure 1 représente la cartographie du clone d'ADN génomique 246C, établie à l'aide des enzymes de restriction représentés.

20 La figure 2 représente l'alignement selon la méthode d'alignement optimal de Needleman et Wunsch, 1970, J. Mol., Biol., 48, 443-453 mis en oeuvre par le logiciel UWGCG de l'Université du Wisconsin (Devereux et al., 1984, Nucl. Ac. Res., 12, 387-395) option GAP, de la partie 3' de 700 pb du promoteur du gène 246C et du promoteur décrit par Takahashi et al., 1989, Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 87, 8013).

25 La figure 3 représente les différents vecteurs d'expression testés comportant, par rapport au plasmide pleine longueur pSG123, une délétion variable de la partie 5' du promoteur.

**Section 1 : Infection de tabac *Nicotiana tabacum* par deux souches de la bactérie pathogène *Pseudomonas solanacearum***

Les bactéries de la souche de *Pseudomonas solanacearum* sont cultivées pendant 72 h sur le milieu BG gélosé (Boucher et al. 1985, J. Gen Microbiol 131, 2449) ; une colonie est prélevée pour ensemer 40 ml du même milieu. Après de 16 à 24 h d'incubation à 28°C, la suspension bactérienne est centrifugée pendant 10 min à 6000 g et 4°C ; le surnageant est éliminé en conservant la couche de polysaccharides présente à la surface du culot. Après un lavage à l'eau stérile, les bactéries sont remises en suspension dans 20 ml d'eau. Leur concentration est alors déterminée par densitométrie.

Des jeunes feuilles de plantes de tabac sont détachées de la plante, lavées à l'eau distillée et immergées dans un dessiccateur contenant 1,2 l de suspension bactérienne à la concentration de  $3 \times 10^6$  bactéries/ml. Le vide est réalisé pendant 10 min à l'aide d'une trompe à vide, puis il est lentement cassé. Chaque feuille infiltrée est alors placée dans un bécher contenant du tampon phosphate de sodium 10 mM pH 6,0 et transférée dans une chambre de culture. Les feuilles sont prélevées après différents temps d'incubation et conservées à - 70°C.

Deux souches bactériennes ont été utilisées : la souche GMI 1000 provoquant une réaction d'hypersensibilité sur le tabac de la variété Bottom Special et la souche GMI 1178 (Message et al, 1978, Proc. 4th. Intl. Conf. of Plant Pathogenic Bacteria pp. 823-833), mutant issu de la souche précédente et ayant perdu la capacité d'induire la réaction d'hypersensibilité chez le tabac.

**Section 2 : Extraction et isolement des ARN totaux de *Nicotiana tabacum* infectés par les souches de *Pseudomonas solanacearum***

10 g de matériel végétal sont broyés en présence d'azote liquide puis repris dans un mélange de 3 ml de phénol, 3 ml de chloroforme-alcool isoamylique (24 : 1, V : V) et 6 ml de tampon de lyse de composition Tris-HCl 200 mM pH 7,0, EDTA 200 mM, SDS 1 %.

Après agitation au vortex, une centrifugation pendant 10 min à 6000 g à 4°C permet de séparer les phases. La phase aqueuse est prélevée

- et reextraite à l'aide de 6 ml de mélange d phénol-chloroform -alcool isoamylique (25 : 24 : 1, V : V), puis à l'aide de 6 ml de phénol. 16 ml d'éthanol absolu et 400 µl d'acétate de sodium 3M pH 5,5 sont ajoutés à la phase aqueuse ; le mélange est précipité pendant 2 h à - 20°C. L
- 5 culot obtenu est dissous dans 5 ml d'eau stérile contenant 0,1 % de diethylpyrocarbonate (DEPC) puis les ARN sont précipités pendant 12 h à 4°C après addition de 5 ml de LiCl 4M. Après une centrifugation de 20 min à 6000 g, le culot d'ARN est lavé par de l'éthanol à 75 %, séché et repris dans 800 µl d'eau distillée stérile contenant 0,1 % de DEPC. La
- 10 solution est précipitée pendant 2 h à - 20°C après addition de 0,1 v l d'acétate de sodium 3M pH 5,5 et 2,5 vol d'éthanol absolu. Après centrifugation pendant 15 min à 12 000 g, le culot d'ARN est lavé à l'éthanol à 75 % et dissous dans 200 µl d'eau distillée contenant 0,1 % de DEPC.
- 15 Les ARN totaux sont alors dosés par spectrophotométrie à 260 nm.

### Section 3 : Préparation des ARN messagers poly(A)\*

- 1 g de gel d'oligo-d(T) cellulose (Collaborative Research Inc.) st remis en suspension dans 2 ml de tampon Tris-HCl 10 mM pH 7,4, EDTA 1 mM, NaCl 0,4 M, SDS 0,1 %. Ce gel est introduit dans une pipette Pasteur dont
- 20 l'extrémité est bouchée à l'aide de laine de verre. La solution d'ARN st portée à 65°C pendant 4 min puis laissée refroidir lentement à la température ambiante. Une concentration finale de 0,4 M en NaCl est obt - nue par addition d'une solution de NaCl 5M.

- La solution d'ARN totaux est ensuite déposée sur le gel d'oligo-
- 25 d(T) cellulose. Celui-ci est ensuite rincé par 12 ml environ de tampon d composition Tris-HCl 10 mM pH 7,4, NaCl 0,4 M, EDTA 1 mM, SDS 0,5 %.

- Les ARN poly(A)\* sont ensuite élués à l'aide de 7 ml de tampon d composition Tris-HCl 10 mM pH 7,4, SDS 0,1 %, puis précipités pendant 1 nuit à -20°C après addition de 2,5 volumes d'éthanol à 95 % et 0,1 volum
- 30 d'acétate de sodium 3,3 M pH 5,5. Le culot d'ARN poly(A)\*, obtenu par centrifugation à 35 000 g pendant 1 h est lavé 3 fois par de l'éthanol à 75 %, séché, repris dans 0,5 ml d'eau distillée stérile et soumis à un nouvelle précipitation dans les conditions décrites ci-dessus. Après

centrifugation, le culot est alors lavé par de l'éthanol à 75 %, séché et dissous dans de l'eau distillée stérile. Les ARN poly(A)<sup>+</sup> sont alors dosés par spectrophotométrie à 260 nm.

Section 4 : Synthèse de l'ADN double brin à partir d'ARN messagers poly(A)<sup>+</sup> isolés de feuilles de tabac infecté par la souche GMI 1000 de *Pseudomonas solanacearum* et clonage dans *E. coli*.

Cette synthèse est réalisée selon la méthode de Gubler et Hoffman (1983, Gene, 25, 263), à l'aide du kit D. Scribe de la société Genofit (Genève, Suisse) et en suivant les instructions du fabricant.

Synthèse du premier brin :

2,5 µg d'ARN poly(A)<sup>+</sup> isolés de feuilles de tabac infectées par la souche GMI 1000 de *Pseudomonas solanacearum* et prélevées 6 h après inoculation, sont mis à incuber à 44°C pendant de 30 à 60 min en présence de : Tris HCl 40 mM, pH 8,3, NaCl 80 mM, MgCl<sub>2</sub> 6 mM, DTT 5 mM, dATP 0,5 mM, dTTP 0,5 mM, dGTP 0,5 mM, dCTP 0,5 mM, 1,5 µg d'oligo d (pT) 12-18 et 10 à 15 unités de transcriptase inverse d'AMV (avian myeloblastosis virus) dans un volume total de 25 µl.

Synthèse du deuxième brin :

Le milieu réactionnel issu de la synthèse du premier brin est diluée à 100 µl à l'aide du tampon de composition Tris HCl 40 mM pH 7,5, MgCl<sub>2</sub> 10 mM, NaCl 80 mM ; 2 unités de RNase H sont ajoutées et le mélange est incubé à 37°C pendant 5 min.

Après refroidissement à 12°C, 25 unités de DNA polymérase I, 0,5 unités Weiss de ligase de *E. coli* et du NAD en concentration finale de 0,1 mM, sont ajoutés.

Après une incubation de 60 min à 12°C puis de 60 min à 18°C, la réaction est arrêtée par l'addition de EDTA et de SDS en concentrations finales de 20 mM et 1 %, respectivement, suivie d'un chauffage de 2 min à 60°C.

Purification de l'ADNc :

Celle-ci est réalisée par chromatographie sur une colonne de Sephadex G100, dans le tampon Tris HCl 50 mM pH 7,5, NaCl 300 mM, EDTA

1mM. L'addition d'alpha 32P dCTP 1 rs de l'étap de synthèse permet de repérer plus facilement les fractions issues de la chromatographie renfermant l'ADN double brin. Celui-ci est précipité par addition d'acétate d'ammonium (concentration finale 0,3 M) et de 2,5 vol d'éthanol absolu.

Digestion à l'aide de la nucléase S1 :

Le précipité obtenu est lavé par de l'éthanol à 75 %, séché et repris par de l'eau stérile. L'ADNc est traité ensuite par la nucléase S1 dans un volume total de 300 µl, à 30°C pendant 10 min, en présence d 20 U d'enzyme dans le tampon de composition acétate de sodium 30 mM pH 4,4, NaCl 0,25 M, ZnCl<sub>2</sub> 1 mM.

A la fin de la réaction, le mélange est extrait une fois par un mélange de Phénol-chloroforme-alcool isoamylique (50-48-2, V : V) puis trois fois par l'éther éthylique avant d'être soumis à une précipitation par l'éthanol.

Le précipité d'ADN obtenu après centrifugation est ensuite séché et repris dans 20 µl d'eau stérile.

Addition en 3' d'une terminaison Poly dC (dC Tailing)

A la solution d'ADNc sont ajoutés successivement 10 µl de tampon d terminal-transférase de composition potassium cacodylate 70 mM pH 7,2, CoCl<sub>2</sub> 0,5 mM, dithiothréitol 0,5 mM, 2 µl d'α dCTP 0,25 mM, 5 µl d'α 32P dCTP (370 MBq/ml), 12 µl d'H<sub>2</sub>O et 1,2 µl de terminal transférase (18 unités).

La réaction de tailing est réalisée par incubation à 37°C pendant 30 min, puis arrêtée par l'addition de 30 µl d'EDTA, 0,25M pH 8,0.

Purification après Tailing des ADNc double brin :

Le mélange issu du dC tailing est précipité par l'éthanol puis centrifugé. Le culot d'ADNc est repris dans 10 µl de tampon d composition Tris HCl 10 mM pH 7,5, NaCl 100 mM, EDTA 1 mM, 5 % glycérol, 0,02 % bleu de bromophénol. Cette solution est déposée sur une colonne d Biogel A 0,5 M (1 ml de support). L'élution de la colonne est réalisé par le tampon de composition Tris HCl 10 mM, pH 7,5, NaCl 100 mM, EDTA 1 mM ; des fractions sont recueillies, leur radioactivité mesurée, et la

taille des ADNc qu'elles renferment est analysée en électrophorèse sur gel d'agarose. Les fractions contenant des ADNc de taille supérieure à 500 paires de bases sont réunies et l'ADNc est précipité par l'éthanol.

Hybridation avec pBR 322-dG

- 5 L'ADNc recueilli après précipitation est remis en solution dans 50 µl de tampon de circularisation de composition Tris-HCl 20 mM pH 7.5, NaCl 100 mM, EDTA 1mM. 4 µl de solution de pBR 322-dG (21 ng, Clont ch) et 46 µl d'eau sont rajoutés.

- Après incubation pendant 15 min à 65°C puis 2 h à 57°C,  
10 l'hybridation est contrôlée par électrophorèse sur gel d'agarose.

- L'ADNc double brin obtenu est inséré au site PstI du plasmide pBR 322. Après ligation, l'ADN obtenu est utilisé pour transformer des cellules compétentes de la souche *E. coli* HB101. Des colonies de bactéries recombinantes sont obtenues après étalement et culture sur boîte de P tri  
15 des cellules compétentes transformées.

Section 5 : Sélection par screening différentiel de clones d'ADNc issus d'ARNm poly(A)<sup>+</sup> spécifiquement synthétisés au cours de l'infection bactérienne par la souche de *Pseudomonas solanacearum* GMI 1000.

- 20 L'ADN des colonies bactériennes recombinantes obtenues par clonage d'ADNc synthétisé à partir d'ARN messagers poly(A)<sup>+</sup> de feuilles de tabac infectées par la souche GMI 1000 a été transféré sur une membrane d'nylon Biodyne (Pall Corporation, EUA) suivant les indications du fabricant. Ces ADN sont hybridés successivement à l'aide de 2 sondes  
25 radioactives obtenues par synthèse d'ADNc, en présence d'alpha-32P dCTP, à partir d'ARN messagers purifiés de plantes infectées par les souches GMI 1000 et GMI 1178 respectivement.

- Après lavage et exposition autoradiographique des membranes, les colonies bactériennes qui présentent un signal d'hybridation plus fort  
30 avec la sonde synthétisée à partir de feuilles inoculées par la souche GMI 1000 sont sélectionnées. L'ADN plasmidique de ces colonies est préparé, les inserts d'ADNc de ces plasmides sont isolés puis marqués à l'alpha 32-dCTP et sont utilisés comme sonde pour révéler selon la

technique de dot-blot puis de Northern blot les quantités équivalentes d'ARNm correspondant purifié à partir d'ARN total, de feuilles de tabac inoculées par la souche GMI 1000 ou GMI 1178.

5 Les colonies dont l'insert utilisé comme sonde donne un signal plus intense lors de la révélation des ARN totaux purifiés à partir de feuilles de tabac inoculées par la souche GMI 1000 sont conservées.

Section 6 : Caractérisation d'un clone d'ADNc issu d'un ARNm  
spécifiquement synthétisé au cours de l'infection  
bactérienne par la souche de *Pseudomonas solanacearum* GMI  
10 1000.

14 clones bactériens ont été isolés à partir de la banque d'ADNc construite à partir d'ARN messagers de feuilles de tabac infectées par la souche de *Pseudomonas solanacearum* GMI 1000.

15 Parmi ceux-ci, un clone appelé 246, présentant une longueur d'insert de 750 paires de bases, permet de révéler en Northern Blot un transcrit de 800 nucléotides environ. L'accumulation de ce transcrit commence 4 à 9 h après l'inoculation, et atteint un maximum entre 12 et 15 h. Dans les feuilles de tabac infectées par la souche GMI 1178, on observe une légère accumulation du transcrit entre 12 et 15 h.

20 L'étude de la séquence de l'ADNc du clone 246 [SEQ ID NO : 1] met en évidence l'existence d'un premier cadre de lecture ouvert incomplet, codant pour un peptide de 59 acides aminés et d'un second cadre potentiel codant pour un peptide de 88 acides aminés. La séquence de ces deux peptides est représentée par [SEQ ID NO : 2]. Entre ces deux cadres de  
25 lecture des séquences consensus d'épissage d'un intron (Brown, 1986, Nucl. Ac. Res., 14, 9549) sont présentes. Il y a donc probablement un clonage d'un ADNc à partir d'un ARN messager immature. La séquence d'ADNc du clone 246 sans l'intron est la séquence A<sub>1</sub> [SEQ ID NO : 3].

Section 7 : Criblage d'une banque génomique de tabac à l'aide de l'ADNc  
30 caractérisé.

Une banque génomique d'ADN de tabac a été obtenue par digestion partielle à l'aide de l'enzyme MboI d'ADN isolé de germination de *Nicotiana tabacum* variété NK 326, et clonage des fragments de restriction

dans le phage EMBL-3 (Clontech). 500 000 phages recombinants ont été criblés, après étalement à raison de 10 000 phages par boîte de Petri selon la technique connue de l'homme de l'art et décrite dans Sambrook et al (Molecular Cloning, A laboratory manual, Cold Spring Harbor Laboratory Press, 1989).

L'ADN phagique est transféré sur membrane de nitrocellulose (BA 85 Schleicher et Schüll), dénaturé pendant 2 min dans une solution NaOH 0,5 M, NaCl 1,5 M, puis trempé dans une solution de neutralisation NaCl 1,5 M, Tris HCl 0,5 M pH 7,4 pendant 5 min. Après rinçage rapide dans du 2 SSC (NaCl 0,3 M, citrate de sodium 30 mM) les filtres sont séchés 30 min à 37°C et l'ADN est ensuite fixé par traitement à 80°C sous vide pendant 1h30.

Les membranes sont ensuite préhybridées pendant 4 h à 37°C dans un tampon de composition 5 SSC (NaCl 0,75 M, citrate de sodium 75 mM), 50 % formamide, 0,3 % lait écrémé.

L'hybridation est réalisée dans le même tampon, pendant 18 h à 37°C après addition de la sonde marquée à l'alpha 32P-dCTP, constituée d l'insert de 750 paires de bases du clone d'ADNc 246.

Les membranes sont ensuite lavées 3 fois pendant 20 min à 37°C dans une solution 5 SSC, SDS 0,1 %, puis 2 fois pendant 30 min à 37°C dans une solution 2 SSC, SDS 0,1 % et enfin 30 min à 42°C dans une solution 2 SSC, SDS 0,1 % ; elles sont ensuite autoradiographiées.

Après révélation des autoradiogrammes, chaque plage de lys présentant un signal positif est isolée, les phages sont élués dans du milieu SM (NaCl 100 mM, Tris HCl 50 mM, pH 7,5, Mg SO<sub>4</sub> 5mM, gélatin 0,01 %) puis purifiés par un nouveau criblage réalisé dans les mêmes conditions.

12 clones ont ainsi été isolés et purifiés. L'ADN de chaque clone a été produit et purifié, selon la technique bien connue de l'homme de l'art, puis digéré par l'enzyme SalI qui permet d'isoler après électrophorèse sur gel d'agarose l'insert d'ADN génomique.

Le transfert sur membrane de nylon suivi d'une hybridation avec la sonde constituée de l'ADNc du clone 246, montre un signal positif.

confirmant la présence dans cet ADN génomique d'une séquence complémentaire de l'ADNc 246.

Ces clones ont ensuite été cartographiés en utilisant une série d'enzymes de restriction. Un clone a été retenu parmi ceux-ci, qui présente un signal d'hybridation dans la région centrale du fragment inséré dans l'ADN phagique. Ce clone a été nommé 246C.

#### Section 8 : Séquençage et analyse de la séquence du clone d'ADN génomique 246C

Un fragment de l'insert contenu dans ce phage a été isolé par digestion à l'aide de l'enzyme SstI, puis cloné dans le phage pBluescript<sup>®</sup> 11 KS +/- (Stratagène) donnant le phagemide pKS246. Sa cartographie a été établie, elle est présentée sur la Figure 1. La séquence de cet insert [SEQ ID NO : 7] a ensuite été déterminée par la méthode de Sanger et al (PNAS-USA, 14, 5463, 1977) après création de délétions progressives à l'aide des enzymes Exo III, mung bean et nucléase S1 selon la technique de Henikoff (Gene, -28, 351, 1984).

Cet insert, appelé gène 246C, de 3046 paires de bases, est constitué d'une région codante de 853 pb débutant par un ATG en position 2146 et terminée par un codon TGA en position 2998 ; cette région est entrecoupée d'un intron commençant en position 2464 et terminant en position 2653. Trois sites potentiels d'initiation de la transcription ont été déterminés par extension d'amorce selon la technique décrite dans Sambrook et al. (opus cité, 1989), le site le plus probable est en position 2068.

La région promotrice du gène 246C en amont de la position 2146 est appelée promoteur 246C. L'étude de la séquence du promoteur 246C montre la présence de plusieurs motifs connus pour être impliqués dans la régulation des gènes.

Deux séquences consensus CAAT correspondant à cet élément régulateur de la transcription des gènes eucaryotes ainsi qu'une séquence complémentaire et inverse ATTG sont présentes aux positions 2051, 2101 et 1967.

Deux séquences consensus TATAA sont présentes aux positions 2089 et 2111 ainsi qu'une séquence complémentaire AATAT à la position 2020. Ces trois motifs sont tous situés entre 10 et 50 paires de bases en aval des motifs CAAT et 30 à 50 paires de bases en amont des sites de transcription potentiels.

Une séquence TGACG a été identifiée à la position 1950 ; cette séquence mise en évidence dans le promoteur 35S du CaMV, semble responsable de l'expression de gènes chimériques dans les racines et dans les feuilles (LAM et al. 1989, Proc Natl Acad Sci USA, 86, 7890).

Trois régions présentent une homogénéité importante avec les motifs HSE (Heat Shock Elements) des plantes (GURLEY et KEY, 1991, Biochemistry, 30, 1). Ces régions sont homologues avec la séquence consensus GAANNGAANN TTCNNTTC ou TTCNNTTCNNGAANN GAA ; elles sont proches des boîtes TATA et CAAT et dupliquées [SEQ ID NO : 17 et NO : 18].

Une séquence homologue au motif CCGTCC caractérisé comme étant impliqué dans la réponse à des éliciteurs d'origine fongique (LOIS et al. 1989, EMBO J., 8, 1641) a été localisée à la position 1822.

Le promoteur du gène 246 C présente sur environ 30% de sa longueur une homologie élevée (> à 90 %) sur 700 paires de bases avec le promoteur végétal isolé du tabac ayant la séquence [SEQ ID NO : 8] décrit par TAKAHASHI et al. 1990, Proc. Natl. Acad. Sci. USA vol. 87 pp 8013-8016. Sur la figure 2, on a représenté l'alignement de la séquence d'ADN de ce promoteur [SEQ ID NO : 9, 10 et 11] (ligne du haut) avec la partie correspondante de la séquence d'ADN du promoteur de l'invention [SEQ ID NO : 12 et 13] (ligne du bas).

**Section 9 : Construction du vecteur d'expression pSG123 associant le promoteur du gène 246C au gène de la  $\beta$ -glucuronidase.**

A partir du phagemide pKS 246, la digestion par les enzymes HindIII et BalI permet d'isoler un insert de 2200 paires de bases environ, contenant la partie promotrice du gène 246C, le codon d'initiation de traduction et 11 codons codant pour la partie amino-terminale de la protéine.

Le plasmide pBI 101.3 (Clontech) est digéré par les enzymes HindIII et EcoRI ; le fragment de 2100 paires de bases environ, contenant le gène de la  $\beta$ -glucuronidase codée par le locus uidA de *E. coli*, suivi du terminateur de la nopaline synthase d'*Agrobacterium tumefaciens*, est  
5 ligué dans le plasmide pUC 19, ouvert aux mêmes sites, donnant un plasmide appelé plasmide pBI 201.3.

L'insert HindIII-BalI portant les séquences promotrices du gène 246C est cloné dans le plasmide pBI201.3 ouvert aux sites HindIII et SmaI.

10 Le vecteur obtenu appelé pSG 123 contient donc le gène de la glucuronidase sous contrôle du promoteur du gène 246C. La séquence nucléotidique du gène chimérique complet est la séquence [SEQ ID NO : 14].

Section 10 : Protocole de l'expression transitoire dans des protoplastes  
15 de tabac du gène de la glucuronidase sous contrôle du promoteur du gène 246C.

#### Préparation de protoplastes de tabac

Des feuilles de plantes de tabac (*Nicotiana tabacum*, var Samsun NN), âgées de 4 à 5 semaines sont prélevées, découpées en lanières et  
20 incubées dans du milieu T.0 (tableau 1, adapté de Chupeau et al., 1974, C.R. Acad Sci (Paris), 278 D, 1565) contenant 1 g/litre de cellulase R 100 Onozuka, 200 mg/l de macerozyme Onozuka (Yakult Honsha, Nishinomiya, Japon) et 500 mg/l de pectolyase Y23 (Sheishin Pharmaceutical Ind. Japon) pendant 15 h à 22°C.

25 Les protoplastes sont séparés des débris cellulaires par tamisage sur un tamis de nylon de maille 85  $\mu$ m suivi par une centrifugation de 5 min à 50 g sur une solution de saccharose à 19 % (poids/volume). Les protoplastes flottant sur ce milieu sont lavés une fois dans le milieu T.0, comptés et leur nombre ajusté à la densité de  $1.5 \times 10^6$   
30 protoplastes/ml.

#### Préparation du vecteur pSG 123

La souche *E. coli* contenant le vecteur pSG 123 est cultivée sur milieu Luria (Gibco) contenant 50 mg/l d'ampicilline. L'amplification du

plasmid est réalisée selon le protocole décrit dans Sambrook et al., 1989 (opus cité). Le plasmide pSG 123 est ensuite purifié par centrifugation sur un gradient de chlorure de césium et par deux précipitations successives par l'éthanol. Le culot plasmidique est  
5 ensuite remis en solution dans du Tampon Tris-HCl 10 mM pH 8,0.

Transformation par le polyéthylèneglycol

Les suspensions de protoplastes (320 µl par aliquote) sont incubés à 45°C pendant 5 min, puis rapidement refroidis sur la glace. Puis 50 µg de plasmide pSG123, 160 µl d'une solution de polyéthylèneglycol (40 %  
10 polyéthylèneglycol, 0,4 M mannitol, 30 mM MgCl<sub>2</sub>, 0,1 % Mes pH 5,8) sont alors ajoutés. Au bout de 10 min, les protoplastes sont collectés par centrifugation et remis en suspension par agitation douce dans 500 µl de tampon T0 et incubés à l'obscurité à 28°C.

Mesure de l'expression transitoire

15 Au bout de 24 h d'incubation, les protoplastes sont lysés après addition de 50 µl de tampon d'extraction 10X de la β-glucuronidase par une congélation à - 80°C suivie d'une décongélation à 37°C (Jeffers n. 1987, Plant Molec. Biol. Reporter, 5, 387).

20 Le surnageant obtenu après centrifugation à 10 000 g est utilisé pour mesurer l'activité β-glucuronidase par fluorimétrie (Jefferson, 1987, Plant Molec. Biol. Reporter, 5, 387).

Parallèlement, la quantité de protéines présente dans les extraits est mesurée selon la méthode de Bradford à l'aide du kit Bio Rad (Bio Rad. Lab.).

Tableau 1 : Composition du milieu T0 (pour 1 litre)

NH <sub>4</sub> NO <sub>3</sub>	825 mg
K NO <sub>3</sub>	950 mg
CaCl <sub>2</sub> . 2H <sub>2</sub> O	220 mg
Mg SO <sub>4</sub> . 7H <sub>2</sub> O	185 mg
KH <sub>2</sub> PO <sub>4</sub>	85 mg
H <sub>3</sub> BO <sub>3</sub>	1 mg
Mn SO <sub>4</sub> . 4H <sub>2</sub> O	100 µg
Zn SO <sub>4</sub> . 7H <sub>2</sub> O	1 mg
KI	100 µg
AlCl <sub>3</sub>	30 µg
NiCl <sub>2</sub> . 6H <sub>2</sub> O	30 µg
CuSO <sub>4</sub> . 5H <sub>2</sub> O	30 µg
Fe SO <sub>4</sub> . 7H <sub>2</sub> O	27,8 mg
Na <sub>2</sub> EDTA. 2H <sub>2</sub> O	37,2 mg
Thiamine	100 µg
Ac. nicotinique	200 µg
Pyridoxine	1 mg
Biotine	10 µg
Panthoténate de Ca	1 mg
Saccharose	20 g
Inositol	100 mg
Mannitol	80 g
Acide 2-[N-Morpholino] ethanesulfonique (MES)	200 mg

pH ajusté à 5,8 avant autoclavage

Section 11 : Expression transitoire du gène de la glucuronidase sous contrôle du promoteur du gène 246C dans des protoplastes d tabac infectés par *Pseudomonas solanacearum*.

5 Cette expression transitoire, déterminée selon le protocole de la section 10, est mesurée après incubation pendant 24 h des protoplastes préparés selon le protocole ci-dessus dans le milieu T0 (décrit dans la section 10) contenant une suspension de bactéries *Pseudomonas solanacearum* (10 bactéries/protoplaste) obtenues comme décrit en section 1.

10 L'activité  $\beta$ -glucuronidase est exprimée en pmoles de méthylumbélliférone formée/min/mg de protéine.

Aucune activité n'est décelée dans les protoplastes de plantes n'ayant pas reçu d'ADN du vecteur pSG123. Une activité de 450 pmol/min/mg de protéine est mesurée sur des protoplastes traitées par du vecteur 15 pBI221 (Clontech) contenant le gène de la  $\beta$ -glucuronidase sous contrôle du promoteur constitutif 35S CaMV ; cette activité est réduite à 300 pmol/min/mg de protéine après infection par les souches d *Pseudomonas solanacearum* GMI 1000 et GMI 1178.

20 Une activité de 600 pmol/min/mg de protéine est mesurée sur des protoplastes traités par du plasmide pSG 123 ; cette activité est peu modifiée après inoculation par la souche GMI 1178, elle augmente jusqu'à une valeur de 1000 pmol/min/mg de protéine après inoculation par la souche GMI 1000.

25 Le promoteur du gène 246C permet donc une expression basal importante du gène de la glucuronidase, expression plus importante que celle commandée par le promoteur 35S du CaMV, qui sert ici de contrôle. Ce promoteur présente de plus une forte inductibilité puisque l'expression de la  $\beta$ -glucuronidase augmente de 40 % après infection par la souche bactérienne GMI 1000.

Secti n 12 : Expression transitoire du gène d la glucuronidase s us  
contrôle du promoteur du gène 246 C de protoplastes de  
tabac traités par un éliciteur (heptasaccharides de  
chitine) ou une hormone.

5 L'expression est mesurée après incubation des protoplastes pendant  
24 h comme décrit ci-dessus dans le milieu TO contenant un éliciteur à la  
concentration de 25  $\mu$ M ou une hormone, le 2-4-D (acide 2-4  
dichlorophénoxyacétique) à la concentration 4  $\mu$ M. Les éliciteurs utilisés  
(composés glycosidiques issus de la paroi des champignons pathogèn s)  
10 sont des heptasaccharides de chitine ayant la propriété d'induire d s  
réactions de défense dans les plantes (Roby et al., 1987, BBRC, 143,  
885).

Aucune activité n'est détectée dans des protoplastes non traités t  
qui servent de contrôle. Une activité de l'ordre de 400 pmol de  
15 méthylumbélliférone formée/min/mg de protéine est mesurée à partir d s  
protoplastes ayant reçu de l'ADN du vecteur pBI 221, cette activité n'est  
pas affectée par le traitement (éliciteurs ou hormone).

Les protoplastes ayant reçu de l'ADN du vecteur pSG 123 présentent  
une activité de 450 pmol/min/mg de protéine ; cette activité est accru  
20 de 50 % si les protoplastes sont traités par l'hormone 2-4-D et de 70 %  
si les protoplastes sont traités par l'heptasaccharide de chitine.

Les caractéristiques de ce promoteur mises en évidence lors d  
l'infection de protoplastes par la souche bactérienne GMI 1000 (niveau d  
base élevé et inductibilité), peuvent être reproduites en utilisant un  
25 inducteur issu de la paroi de champignons phytopathogènes.

Section 13 : Construction d'un vecteur d'expression stable dans les  
cellules végétales : le vecteur binaire pSG246

A partir du vecteur pSG 123, une coupure par les endonucléases d  
restriction HindIII et EcoRI, suivie d'une électrophorèse sur gel  
30 d'agarose, permet d'isoler le gène chimérique associant le promoteur 246C  
à la partie codante de la  $\beta$ -glucuronidase et le terminateur NOS. Le gène  
chimérique est introduit et ligué dans le vecteur binaire pBIN 19  
(Clontech) préalablement ouvert aux sites HindIII et EcoRI donnant 1

v cteur pSG246. Ce vecteur binaire possède deux gènes de résistance à la kanamycine, l'un pouvant s'exprimer dans les bactéries, l'autre situé immédiatement en amont du gène recombinant complet (Bevan, 1984, Nucl. Ac. Res., 12, 8711) pouvant être transféré aux cellules végétales. Le  
5 gène de résistance à la kanamycine servira de marqueur de sélection au cours des étapes de transformation et d'analyse de la descendance d s plantes transformées.

Le vecteur obtenu, appelé pSG246, est cloné dans la souche *E. coli* DH5  $\alpha$ .

10 Section 14 : Transfert dans *Agrobacterium* du plasmide pSG246 contenant la  $\beta$ -glucuronidase sous contrôle du promoteur du gène 246C du tabac

a) Transfert dans *Agrobacterium tumefaciens*

Ce transfert est réalisé par transformation selon la méthode d  
15 congélation-décongélation décrite dans Plant Molecular Biology Manual (Gelvin et al eds. , Kluwer Academic Publishers, 1988) et résumé ci-après.

Des cellules compétentes d'*Agrobacterium tumefaciens* (souche LBA 4404, Clontech) sont préparées, par refroidissement rapide dans la glac  
20 d'une culture en phase exponentielle de croissance. Les bactéries s nt alors remises en suspension dans du  $\text{CaCl}_2$  20 mM. Des aliquotes de c tt suspension sont distribuées dans des tubes Eppendorf, puis congelées dans l'azote liquide.

1  $\mu\text{g}$  de plasmide pSG246 est ajouté aux cellules congelées,  
25 contenues dans un tube Eppendorf. La suspension est ensuite incubé à 37°C pendant 5 min ; 1 ml de milieu Luria (Gibco) est alors rajouté et 1 tube est incubé à 28°C pendant 4 h. Des parties aliquotes sont étalées sur des boîtes de Petri contenant un milieu minimum gélosé, décrit dans Plant Molecular Biology Manual (op. cité) en présence de 100 mg de rifam-  
30 picine et 25 mg/l de kanamycine. Dans ces conditions, seules poussent les colonies d'*Agrobacterium tumefaciens* ayant intégré le plasmide pSG246. Celles-ci contiennent le gène chimérique dans un contexte permettant sa replication.

La résistance aux deux antibiotiques des colonies sélectionnées est vérifiée en repiquant celles-ci sur le même milieu de sélection deux fois de suite. La présence du gène chimérique associant le promoteur 246 C à la partie codante de la  $\beta$ -glucuronidase dans *Agrobacterium tumefaciens* est vérifiée par la méthode de Southern Blot sur une préparation d'ADN total (Lyse des cellules, purification de l'ADN par extraction à l'aide du mélange phénol/chloroforme, selon le protocole décrit par Gelvin dans l'ouvrage cité ci-dessus, coupure de l'ADN purifié à l'aide d'enzymes de restriction, électrophorèse sur gel d'agarose, transfert sur membrane et hybridation selon les techniques bien connues de l'homme de l'art).

b) Transfert dans *Agrobacterium rhizogenes*

Ce transfert est réalisé de la même façon que le transfert dans *Agrobacterium tumefaciens* décrit en a), avec la souche *Agrobacterium rhizogenes* A<sup>4</sup> décrite par Guerche et al., (1987) Mol. Gen. Genet. 206, 382.

Section 15 : Obtention de plantes de tabac transformées par *Agrobacterium tumefaciens* contenant le plasmide pSG246.

Le tabac *Nicotiana tabacum* cultivé in vitro a été infecté par *Agrobacterium tumefaciens* contenant le plasmide pSG246 selon la procédure de Horsch et al., bien connue de l'homme du métier (Horsch R.B. et al., 1985, Science 227, 1229-1231), dont les principales étapes sont exposées ci-après.

Des disques de feuilles de plantes axéniques de tabac *Nicotiana tabacum* (variété Bottom Special) sont incubés dans une culture d'*A. tumefaciens* hébergeant le plasmide pSG246. Les disques égouttés sur papier Whatman sont transférés sur des milieux de culture en boîtes de Pétri afin de multiplier les cellules transformées de façon à obtenir des callus (Murashige et Skoog, 1962, Physiol., Plant., 15, 473), puis produire des bourgeons en présence de céfotaxime (500  $\mu$ g/ml) destinée à éliminer *Agrobacterium tumefaciens* et de kanamycine (100  $\mu$ g/ml).

Parallèlement, des transformations ont été réalisées avec des souches d'*Agrobacterium tumefaciens* LBA 4404 contenant les vecteurs :

- pBI 101 (Clontech), constitué de la partie codante de la glucuronidase précédant le terminateur de la nopaline synthase dans le vecteur binaire pBIN 19. Cette construction, dénommée ci-après construction pBI 101, est dépourvue de promoteur.

5 - pBI 221 (Clontech), constitué d'un fragment de 800 paires de bases du promoteur 35S du virus de la mosaïque du chou-fleur inséré devant la partie codante de la glucuronidase dans le vecteur pBI 101. Cette construction sera dénommée ci-après construction pBI 221.

10 Les bourgeons résistants à la kanamycine ont été ensuite transférés sur un milieu permettant l'induction des racines en présence de carbenicilline et de kanamycine. Les plantules sont ensuite repiquées en terrines dans un substrat composé de tourbe et de terreau et mises à croître en serre. Toutes les plantes transformées (génération R0) ayant  
15 survécu aux étapes de régénération et d'acclimatation en serre se sont révélées morphologiquement normales et fertiles. Elles ont été autofécondées et ont donné des graines (génération R1).

Section 16 : Analyse de l'ADN génomique des plantes de tabac transformées par *Agrobacterium tumefaciens* contenant le plasmide pSG246  
20 (génération R0), selon la technique de Southern Blot.

L'ADN génomique de tabac de haut poids moléculaire a été isolé à partir de feuilles matures de plantes transgéniques de la génération R0 selon la méthode d'extraction à l'aide de bromure de cétyltriméthylammonium et de purification par précipitation, décrite dans  
25 l'ouvrage "Plant Molecular Biology Manual" déjà cité.

10 µg de cet ADN génomique ont été digérés pendant une nuit à 37°C avec 20 unités des enzymes de restriction HindIII et EcoRI. Les fragments de restriction obtenus ont été séparés par électrophorèse sur gel d'agarose (1 %). L'ADN a été transféré selon la méthode de Southern Blot  
30 sur un filtre de Nylon (Hybond N+ Amersham), et hybridé avec une sonde nucléotidique comprenant une partie de la séquence du gène recombinant, marqué par couplage à la peroxydase (kit ECL, Amersham). Les membranes

s nt ensuite lavées t révélées sel n le protocole recommandé par Amersham.

L'analyse des films permet de tirer les conclusions suivantes :

- 5       • certaines plantes ne possèdent pas de copies du gène recombinant transféré (absence de signal),
- la plupart des plantes testées contiennent au moins une copie sans réarrangement de la construction : promoteur 246C - séquence codante de la  $\beta$ -glucuronidase-terminateur NOS, dénommée ci-après construction pSG 246
- 10       • certains profils suggèrent qu'il existe des réarrangements internes dans cette construction, mais ces événements s nt rares.

#### Section 17 : Etude des caractéristiques d'activation du promoteur 246 C dans les plantes de tabac transgéniques

15       Cette étude a été réalisée sur des plantes de la génération R1 qui ont été préalablement sélectionnées in vitro sur le milieu de Murashige et Skoog gélosé renfermant 500  $\mu$ g/ml de kanamycine.

      10 plantes par descendance de transformant sélectionnées pour leur résistance à la kanamycine sont repiquées sur du terreau puis cultivées  
20 pendant 4 à 5 semaines en chambre de culture.

a) Activation par la bactérie phytopathogène *Pseudomonas solanacearum*

##### Inoculation par infiltration

25       Des tests d'inoculation sont conduits selon le protocole décrit en section 1 sur quatre feuilles appartenant à 2 plantes différentes. Les mesures d'activité glucuronidase effectuées selon la méthode décrite par Jefferson (Plant Molecular Biology Reporter, 5, 387, 1987) en utilisant le 4-méthylumbelliféryl  $\beta$ -D-glucuronide comme substrat.

Les résultats montrent que :

- 30       • les plantes renfermant la construction pBI 101 ne présentent pas d'activité glucuronidase détectable,
- les plantes renfermant la construction nBI 121 présentent une activité glucuronidase comprise entre 5000 et 70 000 pmoles de

méthylumbélliférone/min/mg de protéine correspondant à une expression constitutive attendue pour cette construction. Une légère activation de ce promoteur en réponse au stress d'infiltration a été constatée pour certains transformants.

- 5       • les plantes contenant la construction pSG246 présentent une activité glucuronidase faible dans les plantes non inoculées, comprise entre 2000 et 5000 pmol/mg de protéine. Une forte induction est mesurée en réponse à l'infection bactérienne, et ce quelle que soit la souche bactérienne utilisée (GMI 1000 ou
- 10       K60 (Sequeira et al, *Physiol. Plant. Pathol.*, 10, 43, 1977), souche compatible provoquant des symptômes). Le facteur d'induction (rapport entre l'activité mesurée après inoculation et l'activité mesurée avant inoculation) est de l'ordre de 20 fois et les valeurs d'activité dépassent parfois celles obtenues
- 15       avec les plantes exprimant la construction pBI 121.

Infection bactérienne localisée :

Une infection bactérienne localisée est réalisée par dépôt d'une goutte de suspension bactérienne de *Pseudomonas solanacearum* (3 µl renfermant  $3 \times 10^5$  bactéries obtenues comme décrit en section 1) sur une

20       blessure obtenue par perforation d'une feuille à l'aide d'une aiguille de seringue.

Le promoteur 246C est activé autour de la lésion créée par l'infection et également dans toutes les parties de la plante infectée (feuille inoculée, feuilles supérieures et feuilles inférieures de la

25       plante et racines). Cette activation systémique se produit dès les premières heures après inoculation.

Aucune activation n'a été observée dans des plantes de génération R1 issues de plantes transformées par les constructions pBI 101 et pBI 121.

30       Le même type d'infection localisée, réalisée au niveau des racines de plantes de tabacs cultivées in vitro conduit également à une activation forte du promoteur au site d'inoculation mais également dans l'ensemble de la racine et dans la partie aérienne de la plante.

b) Activation par le champignon pathogène *Chalara elegans*Etude in vitro

10 à 15 ml de milieu Murashige et Skoog liquide sont versés dans une boîte de Petri contenant une culture de 3 semaines de *Chalara elegans* en cours de sporulation (culture sur milieu gélosé Potato dextrose Agar PDA, Difco).

Le grattage de la surface de la culture permet de recueillir les spores. Après comptage, une dilution appropriée permet d'obtenir des suspensions de  $10^4$  et  $10^5$  spores par ml.

Des aliquotes de 7 ml sont distribuées dans des boîtes Magenta (sigma). Une plante de tabac transgénique (âgée de 3 semaines environ et cultivée en milieu stérile) transformée par le gène de  $\beta$ -glucuronidase sous contrôle du promoteur 246C est introduite dans chaque boîte, leurs racines trempant dans la suspension de spores. Les plantes sont ensuite prélevées, congelées et l'activité glucuronidase déterminée. Au moment de l'infection l'activité spécifique est de 20 000 pmoles de méthylumbelliférone par mg de protéine. Comparativement à des témoins non inoculés placés dans les mêmes conditions, cette activité est multipliée par des facteurs de 8 et 8,5 pour les infections à  $10^4$  et  $10^5$  spores par ml, respectivement, dès 4 jours après l'inoculation.

Etude en serre

10 plantes par descendance de transformant, sélectionnées pour leur résistance à la kanamycine sont repiquées en godets de dimension 3 x 3 cm. A l'apparition de la 5ème feuille, les plantes sont inoculées en déposant au niveau du collet une suspension de  $5 \times 10^5$  endoconidies de *Chalara elegans*.

c) Activation par le champignon pathogène *Sclerotinia sclerotiorum*Etude sur disques foliaires

Des disques foliaires de 20 mm de diamètre provenant de plantes exprimant la construction pSG246 sont placées en survie sur un milieu liquide approprié. Sur chacun de ces disques est placé un cube de gélose de 5mm de côté environ et contenant du mycélium de *Sclerotinia Sclerotiorum*. L'activité glucuronidase, mesurée en fonction du temps

révèle que la présence de mycélium induit l'activité glucuronidase après 7 heures de contact. Au bout de 24 heures, l'activité est multipliée par 4 par rapport à celle de disques foliaires non mis en contact avec le mycélium. La même expérience réalisée sur des disques de feuille issus d'  
5 tabacs témoins (n'exprimant pas la construction pSG246) ne révèle qu'une activité glucuronidase assimilable à un bruit de fond.

#### d) Activation par des éliciteurs

Deux types d'éliciteurs ont été utilisés l'un de type biotique correspondant à des molécules issus de molécules ou de macromolécules  
10 naturelles, l'autre de type abiotique correspondant à des molécules chimiques.

##### d1. Eliciteurs biotiques d'origine bactérienne ou fongique

Les éliciteurs utilisés sont l'harpin qui est une protéine isolée de *Erwinia amylovora* et une protéine isolée du surnageant de culture de  
15 *Pseudomonas solanacearum*. De même des éliciteurs protéiques tels que la cryptogéine isolée de *Pseudomonas cryptogea* et la capsicéine isolée de *Pseudomonas capsici* (Ricci et al. 1989, Eur. J. Biochem. 183 ; 555-563) ont été testés.

Dans tous les cas, des concentrations appropriées d'éliciteurs ont  
20 été infiltrés à l'aide d'une seringue sous l'épiderme inférieur des feuilles de tabac exprimant la construction pSG246. L'induction d'activité, dans tous les cas est induit par la présence d'éliciteur dans un anneau de 5mm environ immédiatement adjacent à la zone d'infiltration. La stimulation est très apparente 24 heures après l'infiltration mais  
25 visible dès 6 heures. L'activité au bout de 24 heures est souvent multipliée par 5 à 6 par comparaison à celles des plantes témoin (plantes exprimant la construction pSG246 mais sans éliciteurs injectés sous l'épiderme).

##### d2. Eliciteurs abiotiques : acide salicylique, sulfate de 30 cuivre

Des feuilles de tabac exprimant la construction pSG246 et détachées de la plante sont immergées dans des solutions de concentration 1 à 10 µg/ml d'acide salicylique ou de 0,025 à 0,25 mM de sulfate de cuivre.

En présence d'acide salicylique l'activité glucuronidase est multipliée par 5 au bout de 6 heures et par 10 après 24 heures. Dans le cas du sulfate de cuivre, l'activité glucuronidase est multipliée par 17 à 0,025 mM et 11 à 0,25 mM si l'on compare à des feuilles de plantes témoins non traitées.

### d3. Induction par des régulateurs de croissance

L'application d'une auxine sous la forme d'acide 2,4-dichlorophénoxyacétique (2,4-D) a été réalisée aux concentrations de 1,5 et 10  $\mu$ M. L'application réalisée par immersion de pétioles des feuilles détachées de tabac exprimant la construction pSG246 montre que l'induction dans la feuille commence 6 heures après l'application de l'auxine à la concentration de 5  $\mu$ M, pour être stimulée 18 fois après 12 heures comparée aux feuilles de plantes témoins, non traitées par l'auxine.

L'activité glucuronidase est mesurée lors de l'apparition des symptômes de la maladie soit 15 jours environ après l'inoculation.

Les résultats de l'activité mesurée au niveau de la partie aérienne de la plante entière montrent que :

- les plantes renfermant la construction pBI 101 ne présentent pas d'activité glucuronidase détectable,
- les plantes transformées par la construction pBI 121 présentent une activité de 12 000 à 60 000 pmoles de méthylumbelliférone/min/mg de protéine. Cette activité varie peu après inoculation.
- les plantes transformées à l'aide de la construction pSG246 présentent une activité glucuronidase faible chez les plantes saines. Cette activité augmente considérablement dans les plantes présentant des symptômes, atteignant des valeurs de 85 000 pmoles de méthylumbelliférone formée/min/mg de protéine.

#### e) Activation par une blessure

Cette activation a été recherchée sur des feuilles de plantes de génération R1 contenant la construction pSG246, âgées de 5 semaines

environ et préalablement sélectionnées pour leur résistance à la kanamycine.

5 L'excision simple d'une feuille entraîne une activation lente et faible du promoteur, à la fois dans la feuille et dans la plante ; cependant, la lacération d'une feuille entraîne une augmentation très forte (5 fois) et extrêmement rapide (30 min) de l'activité glucuronidase de la feuille lacérée.

f) Activation par un choc thermique

10 Des plantes de tabac, de génération R1, contenant la construction pSG246, âgées de 5 semaines environ et préalablement sélectionnées pour leur résistance à la kanamycine sont transférées pendant 2 ou 4 h dans une enceinte à 40°C afin de provoquer un choc thermique. A la fin du traitement, les plantes sont immédiatement congelées dans l'azote liquide et leur activité  $\beta$ -glucuronidase déterminée sur l'ensemble de la partie  
15 aérienne.

Le même protocole est appliqué à des plantes transformées par la construction pBI 121 ; l'activité de ces dernières n'est pas modifiée par le choc thermique.

20 Par contre, les plantes contenant la construction pSG246 présentent une forte augmentation d'activité glucuronidase après le choc thermique ; le facteur moyen de stimulation, déterminé sur plusieurs plantes, est voisin de 12.

g) Expression au cours du développement et répartition spatiale de l'expression dans la plante

25 L'utilisation du substrat histochimique de révélation de l'activité glucuronidase, le 5-bromo-4-chloro-3-indolyl- $\beta$ -D-glucuronide de cyclohexylammonium (X-gluc) selon la méthode décrite par Jefferson (Plant Molecular Biology Reporter, 5, 387, 1987), permet de visualiser la localisation de l'activité dans les tissus de la plante.

30 Germination des graines :

Au cours de la germination des graines de tabac de génération R1 exprimant la glucuronidase sous contrôle du promoteur 246C, l'expression est non détectable dans les cotylédons, élevée dans toute la racine et

très forte dans les méristèmes racinaires et caulinaires. Dans la plante développée la détection de l'activité glucuronidase a été relevée dans tous les tissus testés, y compris dans la graine sèche.

Section 18 : Obtention de plantes de colza transformées par *Agrobacterium rhizogenes* contenant le plasmide pSG246.

5 La transformation est réalisée selon le protocole de P. Guerche et al. (P. Guerche et al., 1987, Mol. Gen. Genet., 206, 382). Les différents milieux de culture sont ceux décrits par Pelletier et al. (Pelletier et al., 1983, Mol. Gen. Genet., 191, 244). Leur composition sera explicitée par la suite (tableau 2).

a) Obtention de racines transformées

Des segments de tige sont prélevés sur l'extrémité apicale de plantes de colza (*Brassica napus* : variétés de printemps Brutor et Westar et variété d'hiver) de 1 m de haut environ. Ces segments sont stérilisés en surface, rincés dans de l'eau stérile, découpés en segments de 1,5 cm de long environ et placés dans un tube contenant le milieu A.

15 L'inoculation de l'extrémité de ce segment est effectuée par dépôt d'une suspension de la souche d'*Agrobacterium rhizogenes* contenant 1 plasmide pSG 246.

20 Des racines transformées apparaissent sur le segment de tige au bout de 1 à 2 semaines, elles sont prélevées et placées sur le milieu B gélosé (15 g/l) et complémenté par 500 µg de céfotaxime/ml.

b) Régénération de plantes transformées

Des fragments de racines sont incubés pendant 15 jours dans 1 milieu D contenant 3 mg/l d'acide 2,4-dichlorophénoxyacétique, puis placés sur le milieu RCC d'induction de bourgeons. Des plantes racinées sont ensuite obtenues par passage des bourgeons sur les milieux F et G.

**Tableau 2** : Composition des différents milieux utilisés pour l'obtention de plantes de colza transformées

Milieux Composition (mg/l)	A	B	RCC	F	G	D
NH <sub>4</sub> NO <sub>3</sub>	1 650		1 650	1 650	825	200
KNO <sub>3</sub>	1 900	2 500	1 900	1 900	950	1 250
(NH <sub>4</sub> ) <sub>2</sub> SO <sub>4</sub>		134				67
NaH <sub>2</sub> PO <sub>4</sub>		150				75
KH <sub>2</sub> PO <sub>4</sub>	170		170	170	85	35
CaCl <sub>2</sub> ·2H <sub>2</sub> O	440	750	440	440	220	525
MgSO <sub>4</sub> ·7H <sub>2</sub> O	370	250	370	370	185	250
H <sub>3</sub> BO <sub>3</sub>	12,4	3	12,4	6,2	6,2	12,4
MnSO <sub>4</sub> ·4H <sub>2</sub> O	33,6	10	33,6	22,3	22,3	33,6
ZnSO <sub>4</sub> ·7H <sub>2</sub> O	21	2	21	8,6	8,6	21
KI	1,66	0,75	1,66	0,83	0,83	1,66
Na <sub>2</sub> MoO <sub>4</sub> ·2H <sub>2</sub> O	0,5	0,25	0,5	0,25	0,25	0,5
CuSO <sub>4</sub> ·5H <sub>2</sub> O	0,05	0,025	0,05	0,25	0,25	0,05
CoCl <sub>2</sub> ·6H <sub>2</sub> O	0,05	0,025	0,05	0,25	0,25	0,05
FeSO <sub>4</sub> ·7H <sub>2</sub> O	22,4	27,8	27,8	27,8	22,24	27,8
Na <sub>2</sub> EDTA	29,84	37,3	37,3	37,3	29,84	37,3
Inositol	100	100	100	100	100	100
Acide nicotinique	0,5	1	0,5	1	0,5	1
Pyridoxine HCl	0,5	1	0,5	1	0,5	1
Thiamine		10		10		10
Glycine	2		2		2	
Glucose	10 000	20 000			10 000	
Saccharose	10 000		10 000	10 000		20 000
D-mannitol		70 000	10 000			
N.A.A.		1	1	0,1	0,1	
B.A.		1	0,5	0,5		
2,4D		0,25				1
Adénine Sulfate						30
I.P.A						30
GA				0,02		
Tween 80		10				
Agar	8 000		8 000	8 000	8 000	
pH	5,8	5,8	5,8	5,8	5,8	5,8
Gentamycine (sulfate)	10					

FEUILLE DE REMPLACEMENT (REGLE 26)

- NAA : acide naphtalène acétique  
 BA : 6-benzyl-aminopurine  
 2,4D : acide dichloro-2,4-phénoxyacétique  
 IPA : N<sup>6</sup>-(2-iso-pentyl) adénine  
 5 GA<sub>3</sub> : acide gibbérellique  
 EDTA : acide éthylènediaminetétraacétique

**Section 19 : Caractéristiques de l'expression du gène de glucuronidase sous contrôle du promoteur 246C dans les plantes de colza**

**a) Activation par une blessure**

- 10 Les feuilles de plantes de colza de génération R1, renfermant la glucuronidase sous contrôle du promoteur 246C ont été excisées u excisées et lacérées.

- Une activation faible d'activité glucuronidase est observée dans les feuilles excisées ; une activation très forte (6 fois l'activité  
15 basale) et extrêmement rapide (30 min environ) est consécutive à la lacération.

**b) Infection par les champignons phytopathogènes**

**Parasite foliaire (*Alternaria brassicae*) :**

- Des plantes de colza de génération R1, possédant la constructi n  
20 pSG246 sont cultivées pendant 3 semaines environ en pot sur du terreau. Les plantes sont alors inoculées localement à l'aide d'une suspension de spores (10 ml, contenant 1000 spores obtenues après culture sur le mili u gélosé PDA) du champignon pathogène *Alternaria brassicae*, déposées sur une blessure réalisée à l'aide d'une aiguille. Une nécrose se développe  
25 alors autour de cette blessure.

On observe alors une forte stimulation de l'activité glucuronidase (détectée par test à l'aide de X-gluc, Section 17e) dans la feuille inoculée, autour de la zone nécrotique.

**Parasite racinaire (*Rhizoctonia solani*)**

- 30 Des graines de colza de génération R1, transformées par la construction pSG246 sont semées sur un substrat constitué d'un mélange de tourbe, vermiculite et sable (10: 10: 5, v : v) contenu dans un pot de 1 litre. Les graines sont recouvertes d'une couche de 1 cm de substrat contenant 10 000 propagules viables de *Rhizoctonia solani* par gramme. Ces

propagules sont obtenus par culture pendant 15 jours d'un souche de *Rhizoctonia* en fiole de Roux sur des grains de riz, suivi d'un broyage à une granulométrie inférieure à 1 mm.

5 Au cours de leur développement, les plantes de colza sont attaquées au niveau racinaire.

On observe une forte stimulation de l'activité glucuronidase (détectée par test à l'aide de X-gluc, Section 17e) dans les racines de plantes infectées, comparativement à l'activité mesurée dans les racines de plantes contrôles (même descendance R1 de plantes transformées mais non infectées). De plus, une forte stimulation de l'activité glucuronidase est induite de façon systémique dans les parties aériennes.

c) Activation par un choc thermique des plantes de colza de génération R1

15 Des plantes de colza, de génération R1, contenant la construction pSG246, âgées de 5 semaines environ sont transférées pendant 2 ou 4 h dans une enceinte à 40°C afin de provoquer un choc thermique. A la fin du traitement, les plantes sont immédiatement congelées dans l'azote liquide et leur activité  $\beta$ -glucuronidase déterminée sur l'ensemble de la partie aérienne.

20 Le même protocole est appliqué à des plantes transformées par la construction pBI 121 ; l'activité de ces dernières plantes n'est pas affectée par le choc thermique.

Par contre, les plantes contenant la construction pSG246 présentent une forte augmentation d'activité glucuronidase après le choc thermique ;  
25 le facteur moyen de stimulation, déterminé sur plusieurs plantes, est voisin de 12.

d) Expression au cours du développement

Au cours de la germination de graines de colza de génération R1 renfermant la glucuronidase sous contrôle du promoteur 246C, on observe  
30 une expression de cette protéine dans les cotylédons ; une expression élevée dans toute la racine et très forte dans les méristèmes racinaires et caulinaires.

Une très forte expression a également été mesurée dans les racines et cals transformés, au cours des étapes de régénération de plantes transgéniques ainsi que dans les diverses parties de la plante (y compris les graines matures).

5 Section 20 : Obtention de cals de tournesol transformés par *Agrobacterium rhizogenes* contenant le plasmide pSG246.

La transformation est réalisée selon le protocole de Guerche et al (Mol. Gen. Genet., 206, 382, 1987) initialement mis au point pour la transformation du colza. Les différents milieux de culture sont ceux  
10 décrits par Pelletier et al. (Mol. Gen. Genet. 191, 244, 1983) leur composition a été explicitée (tableau 2).

Des hypocotyles de tournesol sont obtenus par germination pendant 7 à 10 jours de graines sur de la vermiculite. Ces graines sont placés dans une chambre de culture, les conditions 16 h d'éclairement à 20°C/8 h  
15 d'obscurité à 17°C. Les hypocotyles sont stérilisés en surface, rincés dans de l'eau stérile et placés dans un tube contenant du milieu Murashige et Skoog, dont la concentration en macroéléments est réduite de moitié.

L'inoculation de l'extrémité de ce segment est effectuée par dépôt  
20 d'une suspension de la souche d'*Agrobacterium rhizogenes* contenant le plasmide pSG246.

Des racines transformées apparaissent au bout d'un mois, elles sont prélevées et placées sur le milieu B gélosé (15 g/l) et complété par 500 µg de cefotaxime/ml pendant 4 semaines avec un repiquage  
25 hebdomadaire. Elles sont ensuite cultivées dans le même milieu liquide en agitation (100 tours/min) et repiquées tous les mois. Le passage de ces racines dans le milieu D, permet la formation de cals à partir des racines transformées.

L'activité glucuronidase des racines cultivées dans le milieu B  
30 liquide et de cals cultivés sur le milieu D, estimée par fluorimétrie, présente des valeurs très importantes, comprises entre 10<sup>4</sup> et 10<sup>5</sup> pmoles de methylumbelliférone formée/min/mg de protéines.

Section 21 : Expression transitoire du gène de la glucuronidase sous contrôle du promoteur du gène 246C dans des embryons immatures de Tournesol.

Les embryons immatures des plantes mères au champ du génotype 105 ont été prélevés et mis en culture pendant 14 jours sur le milieu I (tableau 3) à 25° C et à l'obscurité. Ces embryons sont ensuite cultivés pendant 3 jours sur le milieu II à 25° C sous une photopériode de 16 heures par jour/ 8 heures par nuit. Une vingtaine d'embryons sont ensuite déposés côte-à-côte sur le milieu III.

10 Préparation du vecteur pSG123 :

Celle-ci est réalisée selon le protocole décrit en Section 10.

Transformation du matériel végétal :

L'introduction de l'ADN plasmidique (vecteur pSG123) dans les cellules végétales est réalisé par utilisation du canon à particules construit sur le principe décrit par Zumbrunn (Zumbrunn et al. 1989 Technique 1(3) 204-216). L'ADN plasmidique est adsorbé sur des microparticules de tungstène à raison de 4µg/mg de tungstène. 2,5mg du mélange tungstène/ADN sont alors déposés sur un macroprojectile qui est accéléré par l'explosion d'une cartouche.

20 L'écrasement du macroprojectile sur une plaque d'arrêt percée d'un trou permet de projeter les microparticules de tungstène et l'ADN dans les cellules.

Mesure de l'expression transitoire :

25 L'ADN adsorbé sur les microparticules de tungstène qui ont pénétré dans les cellules végétales est libéré ; le gène chimérique associant le promoteur du gène 246C à la glucuronidase est alors transcrit puis traduit. La glucuronidase obtenue est alors visualisée par le test histochimique décrit par JEFFERSON et al. 1987 Plant Molecular Biology Reporter 5,387, en utilisant le substrat 5-bromo-4-chloro-3-indolyl-β-D-glucuronide de cyclohexylammonium (X-gluc). Les cellules exprimant le gène présentent alors une coloration bleue.

30 Le comptage du nombre de cellules bleues obtenues par boîte de Petri au cours d'une expérience d'expression transitoire permet d

compter le nombre de cellules transformées et d'estimer l'expression de la construction chimérique testée.

5 L'expression transitoire mesurée en utilisant le substrat X-gluc., 48 heures après le bombardement à l'aide du canon à microparticules montre que le gène de  $\beta$ -glucuronidase s'exprime dans les embryons immatures de Tournesol.

10 L'intensité est plus forte que celle induite par l'utilisation du plasmide pBI221 (Clontech), dans lequel le gène de glucuronidase est placé sous contrôle du promoteur 35S du virus de la mosaïque du choux-fleur.

15 Le nombre de cellules transformées exprimant le gène de glucuronidase sous contrôle du promoteur du gène 246C est voisin de 140 par boîte (valeur moyenne de 4 expériences) alors que le nombre de cellules transformées est de 60 par boîte (valeur moyenne de 4 expériences) en présence du plasmide pBI221 dans lequel le gène de glucuronidase est placé sous contrôle du promoteur 35 S du virus de la mosaïque du choux-fleur.

20 Les embryons sont ensuite égouttés sur du papier filtre stéril, puis remis en culture sur le milieu II à l'obscurité pendant 3 jours. Les embryons sont alors brièvement rincés par du milieu Murashige et Skoog liquide (Murashige et Skoog, 1962, Physiol. Plant 15 : 473) contenant 500 mg/l de l'antibiotique céfotaxime. Ils sont ensuite égouttés sur du papier filtre stérile et mis en culture sur du milieu III contenant 250 mg/l de céfotaxime, 250 mg/l de carbenicilline et 50 mg/l de paromomycine. Cette culture s'effectue à 25°C sous une photopériode de 16 h jour / 8 h nuit ; les tissus végétaux sont repiqués tous les 21 jours sur ce même milieu.

25 Les bourgeons néoformés à partir de ces tissus sont transférés sur le milieu IV, sous les mêmes conditions de température et photopériode. 30 Les plantes enracinées sont ensuite mises à pousser en serre.

**Section 22 : Expression de la  $\beta$ -glucuronidase, sous contrôle du promoteur  
246C dans les plant s de Tournesol transf rmées.**

5 Les plantes exprimant la construction pSG246 ont une expression d  
la glucuronidase au moins égale à celle obtenue avec des plant s  
transformées à l'aide de la construction pBI121.

**Tableau 3 : Composition des différents milieux utilisés pour l'obtention d plantes de t urnesol transformées**

Milieux	I	II	III	IV
KNO <sub>3</sub>	2500	2500	1900	1900
NH <sub>4</sub> NO <sub>3</sub>	-	-	1650	1650
CaCl <sub>2</sub> . 2H <sub>2</sub> O	150	150	440	440
MgSO <sub>4</sub> .7H <sub>2</sub> O	250	250	370	370
KH <sub>2</sub> PO <sub>4</sub>	-	-	170	170
(NH <sub>4</sub> ) <sub>2</sub> SO <sub>4</sub>	134	134	-	-
NaH <sub>2</sub> PO <sub>4</sub> .H <sub>2</sub> O	150	150	-	-
ZnSO <sub>4</sub> .7H <sub>2</sub> O	2	2	8,6	8,6
H <sub>3</sub> BO <sub>3</sub>	3	3	6,2	6,2
KI	0,75	0,75	0,83	0,83
CuSO <sub>4</sub> .5H <sub>2</sub> O	0,025	0,025	0,025	0,025
Na <sub>2</sub> MoO <sub>4</sub> .2H <sub>2</sub> O	0,25	0,25	0,25	0,25
CoCl <sub>2</sub> . 6H <sub>2</sub> O	0,025	0,025	0,025	0,025
Mn SO <sub>4</sub> . 4H <sub>2</sub> O	10	10	22,3	22,3
Na <sub>2</sub> EDTA	37,3	37,3	37,3	37,3
FeSO <sub>4</sub> .7H <sub>2</sub> O	27,8	27,8	27,8	27,8
Ac. nicotinique	1	- 1	0,5	0,5
Thiamine HCl	10	10	0,1	0,1
Pyridoxine HCl	1	1	0,1	0,5
Myo-inositol	4000	4000	100	100
L-glycine	-	-	-	2
L-alanine	1000	1000	-	-
L-glutamine	800	800	-	-
L-serine	160	160	-	-
L-tryptophane	50	50	-	-
L-cystéine	10	10	-	-
Ca-D-panthoténate	-	-	0,8	-
Ac. folique	-	-	0,1	-
Chl. de choline	-	-	0,1	-
Ac p-Aminobenzoïque	-	-	0,05	-
Riboflavine	-	-	0,05	-
Saccharose	120 000	60 000	30 000	30 000
Ac.Dichloro-2-4-phenoxyacétique	2	-	-	-
6-Benzylaminopurine	-	0,4	-	-
Kinétine	-	-	1	-
Ac.indoleacétique	-	-	-	0,05
Agar	7000	7000	7000	8000
pH	5.7	5.8	5.7	5.7

Section 23 : Protocole de l'expression dans les tissus de monocotylédones  
du gène de la  $\beta$ -glucuronidase, sous contrôle du promoteur  
246C

Obtention du matériel végétal :

5 Des graines du génotype d'orge GERBEL sont mises à germer en serre sur de la vermiculite. Au bout de 7 jours, les feuilles et les racines ont été prélevées et placées sur une boîte de Petri contenant du milieu Murashige et Skoog gélosé pour les expériences d'expression transitoire.

Des embryons immatures de Maïs sont prélevés 10 à 14 jours après  
10 pollinisation à partir de pieds mères (lignée LH132) cultivés en serre. Les embryons sont placés côté axe embryonnaire en contact avec le milieu d'induction (composition donnée dans le tableau 4 ci-après) puis sur le milieu d'entretien (tableau 5). 3 semaines plus tard. Les cals obtenus sont repiqués toutes les semaines. Les expériences d'expression  
15 transitoire sont réalisées quelques heures après le repiquage.

Préparation du vecteur pSG123 :

Celle-ci est réalisée selon le protocole décrit en Section 10.

Transformation du matériel végétal :

L'introduction de l'ADN plasmidique (vecteur pSG123) dans les  
20 cellules végétales est réalisé par utilisation du canon à particules construit sur le principe décrit par Zimbrunn (Zimbrunn et al. 1989 Technique 1 (3) 204-216). L'ADN plasmidique est adsorbé sur des microparticules de tungstène à raison de 4  $\mu$ g/mg de tungstène. 2,5 mg du mélange tungstène/ADN sont alors déposés sur un macroprojectile qui est  
25 accéléré par l'explosion d'une cartouche.

L'écrasement du macroprojectile sur une plaque d'arrêt percée d'un trou permet de projeter les microparticules de tungstène et l'ADN dans les cellules.

Mesure de l'expression transitoire :

30 L'ADN adsorbé sur les microparticules de tungstène qui ont pénétré dans les cellules végétales est libéré ; le gène chimérique associant le promoteur du gène 246C à la glucuronidase est alors transcrit puis traduit. La glucuronidase obtenue est alors visualisée par le test

histochimique décrit par JEFFERSON et al, 1987 Plant Molecular Biology Reporter 5,387, en utilisant le substrat 5-bromo-4-chloro-3-indolyl- $\beta$ -D-glucuronide de cyclohexylammonium (X-gluc). Les cellules exprimant le gène présentent alors une coloration bleue.

- 5 Le comptage du nombre de cellules bleues obtenues par boîte de Petri au cours d'une expérience d'expression transitoire permet de compter le nombre de cellules transformées et d'estimer l'expression de la construction chimérique testée.

**TABLEAU 4 : Milieu d'induction de cals de Maïs à partir d'embryons immatures (en mg pour 1 litre)**

10

MgSO <sub>4</sub> . 7H <sub>2</sub> O	370
CaCl <sub>2</sub> . 2H <sub>2</sub> O	440
KNO <sub>3</sub>	1 900
NH <sub>4</sub> NO <sub>3</sub>	1 650
KH <sub>2</sub> PO <sub>4</sub>	170
Na <sub>2</sub> MoO <sub>4</sub> . 2H <sub>2</sub> O	0,25
CuSO <sub>4</sub> . 5H <sub>2</sub> O	0,025
MnSO <sub>4</sub> . H <sub>2</sub> O	16,75
H <sub>3</sub> BO <sub>3</sub>	6,2
ZnSO <sub>4</sub> . 7H <sub>2</sub> O	8,6
KI	0,83
CoCl <sub>2</sub> . 6H <sub>2</sub> O	0,025
FeEDTA	65,1
Saccharose	20 000
Hydrolysate de caséine	100
L-proline	5 800
Glycine	2
Acide nicotinique	0,5
Pyridoxine HCl	0,5
Inositol	100
Thiamine HCl	0,1

Acide abscissique	0,06
Chloramben	4,12
Phytigel	3000
pH = 5,7 Autoclavage 20 min à 120°C	

**TABLEAU 5: Milieu d'entretien des cals de Maïs**  
(en mg pour 1 litre)

MgSO <sub>4</sub> . 7H <sub>2</sub> O	370
CaCl <sub>2</sub> . 2H <sub>2</sub> O	440
KNO <sub>3</sub>	1 900
NH <sub>4</sub> NO <sub>3</sub>	1 650
KH <sub>2</sub> PO <sub>4</sub>	170
Na <sub>2</sub> MoO <sub>4</sub> . 2H <sub>2</sub> O	0,25
CuSO <sub>4</sub> . 5H <sub>2</sub> O	0,025
MnSO <sub>4</sub> . H <sub>2</sub> O	16,75
H <sub>3</sub> BO <sub>3</sub>	6,2
ZnSO <sub>4</sub> . 7H <sub>2</sub> O	8,6
KI	0,83
CoCl <sub>2</sub> . 6H <sub>2</sub> O	0,025
FeEDTA	65,1
Saccharose	20 000
Hydrolysate de caséine	100
L-proline	2 900
Glycine	2
Acide nicotinique	0,5
Pyridoxine HCl	0,5
Inositol	100
Thiamine HCl	0,1
Dicamba (Banvel®)	0,002
Gelrite	3 000
pH = 5,7 Autoclavage 20 min à 120°C	

**Section 24 : Expression transitoire du gène de la  $\beta$ -glucuronidase sous contrôle du promoteur du gène 246C dans les tissus d'orge et les cals de Maïs**

5 L'expression transitoire mesurée en utilisant le substrat X-gluc.  
48 heures après le bombardement à l'aide du canon à microparticules  
montre que le gène de  $\beta$ -glucuronidase s'exprime dans les feuilles et les  
racines d'orge et également dans les cals de Maïs.

L'intensité de l'expression est aussi forte que celle induite par  
l'utilisation du plasmide pBI 221 (Clontech), dans lequel le gène de  
10 glucuronidase est placé sous contrôle du promoteur 35S du virus de la  
mosaïque du choux-fleur.

Le promoteur du gène 246C du tabac est donc capable de diriger  
l'expression d'un gène dans les monocotylédones.

15 **Section 25 : Construction d'un plasmide plaçant le gène de la chitinase  
tomate-tabac sous le contrôle du promoteur inductible et  
expression de celui-ci dans le tabac**

**a) Préparation de la séquence promotrice**

Le plasmide pSG123 décrit précédemment est digéré à l'aide des  
endonucléases Hind III et Sca I. Après électrophorèse sur gel d'agarose,  
20 le fragment Hind III - Sca I de 2088 paires de bases contenant tout le  
promoteur inductible à l'exception des 57 paires de bases situés  
immédiatement en amont de l'ATG est purifié.

La ligation de ce fragment purifié, de l'oligonucléotide de  
synthèse Sca I - Bam HI de 62 paires de bases de séquence  
25 [SEQ ID NO : 15] et d'un vecteur pTZ 19R (Pharmacia) linéarisé grâce aux  
endonucléases Hind III et Bam HI a donné naissance au plasmide pPH 111.

A partir de ce plasmide pPH 111 par coupure à l'aide des  
endonucléases Hind III - Bam HI, puis électrophorèse sur gel d'agarose,  
le fragment Hind III - Bam HI de 2150 paires de bases contenant le  
30 promoteur inductible dans son entier est isolé.

**b) Préparation du fragment portant un gène hybride codant pour  
une protéine à activité endochitinase**

Le fragment BamHI - EcoRI provenant du plasmide pBR1 décrit dans la demande de brevet EP-493 581, Exemple 1 et contenant un gène chimérique codant pour une protéine à activité endochitinase [SEQ ID NO : 16], qui comprend la séquence codant pour une endochitinase hybride tomate-tabac (en position 438-1587) et le terminateur NOS, est purifié.

c) Clonage dans le vecteur binaire pBIN 19

On a ligué à l'aide de l'ADN ligase T4 la séquence promotrice (cf. ci-dessus) la séquence codant pour la chitinase et la séquence terminatrice, dans le vecteur binaire pBIN 19 (Bevan, 1984, Nucl. Acids Res., 12, 8711-8721), ouvert à l'aide des endonucléases Hind III et EcoRI. Ce vecteur porte deux gènes de résistance à la kanamycine, l'un pouvant s'exprimer dans les bactéries, l'autre situé immédiatement en amont du gène recombinant complet pouvant être transféré aux cellules végétales.

Le vecteur obtenu, appelé pBR 20, est cloné dans la souche *E. coli* HB 101 (Clontech).

2) Transformation d'*Agrobacterium tumefaciens*

La transformation de la souche d'*Agrobacterium tumefaciens* LBA 4404 (Clontech) est réalisée selon la méthode de congélation-décongélation décrite dans Plant Molecular Biology Manual (Gelvin et al., op. cité) (résumé en section 14) à partir de 1 mg de plasmide pBR20.

3) Transformation du tabac

Du tabac *Nicotiana tabacum* cultivé in vitro a été infecté par *Agrobacterium tumefaciens* contenant le plasmide pBR 20 selon la procédure de Horsch et al., bien connue de l'homme du métier (Horsch R.B. et al., 1985 Science 227, 1229-1231), dont les principales étapes sont exposées ci-après.

Des disques de feuilles de plantes axéniques de tabac *Nicotiana tabacum* (variété Wisconsin Havana 38) sont incubés dans une culture d'*A. tumefaciens* hébergeant le plasmide pBR 20. Les disques égouttés sur papier Whatman sont mis en culture sur des milieux de culture en boîtes de Pétri afin de multiplier les cellules transformées de façon à obtenir des cals. Ces cals sont ensuite transférés sur du milieu contenant de la

céfotaxime à 500 mg/ml destinée à décontaminer les tissus végétaux (élimination des *Agrobacterium tumefaciens*) et de la kanamycine à 100 mg/ml pour sélectionner le matériel transgénique.

Mise en évidence de l'expression de la protéine à activité endochitinase dans les tabacs transgéniques

5

a) Préparation des extraits bruts de protéines de tabac transformé

Les extraits bruts de protéines ont été préparés à partir de différents tissus de la plante (racine, tige, feuille, etc ...). Les fragments de tissus ont été congelés dans l'azote liquide, réduits en poudre et stockés à -20°C. La poudre a été extraite à 4°C en présence d'un tampon acétate d'ammonium 0.1 M pH 5.2 et soumise à une centrifugation à 10 000 g. La concentration des protéines totales a été déterminée sur les surnageants, appelés ci-après les extraits bruts de protéines en suivant la technique de Bradford (Bradford, M.M., 1976 Anal. Biochem., 72, 248-254).

15

b) Mise en évidence de la chitinase hybride par immuno-empreint (Western Blot)

On soumet les extraits bruts de protéines à un Western blot, technique bien connue de l'homme de l'art et décrite par H. Towbin et al. (Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 76, 1979, 4350-4354).

20

L'immunodétection de la protéine d'intérêt se réalise grâce à un immunosérum contenant des anticorps polyclonaux reconnaissant la protéine hybride à activité chitinase (cf. EP-493 581, section 5).

25

Le complexe antigène-anticorps est ensuite révélé à l'aide d'un système streptavidine-biotine conjugué à la phosphatase alcaline avec le kit RPN 23 d'Amersham ("Blotting detection kit"), utilisé selon les indications du fabricant.

30

L'empreinte obtenue montre, pour les feuilles de plantes de tabac transformées par le plasmide pBR 20, la présence d'une protéine de poids moléculaire apparent d'environ  $26 \pm 6$  kDa reconnue par les anticorps polyclonaux et absente des feuilles des plantes de tabac témoins. Cette

protéine a le même poids moléculaire apparent que la protéine hybride à activité chitinase décrite dans la demande EP-493 581.

**Section 26 : Localisation des séquences minimales du promoteur 246C responsables des caractéristiques décrites**

5 A partir du vecteur pSG123, associant le promoteur du gène 246C au gène de la  $\beta$ -glucuronidase, différentes délétions ont été effectuées dans la région 5' de ce promoteur. Celles-ci ont été obtenues soit par utilisation d'enzymes de restriction et/ou de la nucléase Exo3. L'extension précise des délétions a été déterminée par séquençage selon la méthode de Sanger. La figure 3 présente les différents vecteurs obtenus à l'aide de ces délétions de la partie 5' du promoteur, comptées à partir du site d'initiation de la transcription en position 2068.

**a. Etude de la force du promoteur 246C par expression transitoire dans des protoplastes de tabac.**

15 Ces vecteurs ont été utilisés en expression transitoire sur des protoplastes de tabac qui ne reçoivent aucun effecteur. L'analyse des résultats montre que l'expression maximale est obtenue avec les vecteurs pSG 251 et pSG 33, atteignant 30 000 pmol de méthylumbelliférone formée/min/mg protéine. Des délétions plus importantes effectuées dans ce promoteur (correspondant aux vecteurs pSG29, pSG23, pSG451, pSG2, pSG24, 20 pSG3, pSG1 ont pour conséquence une réduction de l'expression de la glucuronidase d'autant plus grande que la délétion est importante (tableau ci-dessous).

Délétions successives de pSG123	Activité GUS (pMoles/min/mg)
Témoin	0
pBI221	- 1000
pSG123	5000
pSG251	29000
pSG33	31000
pSG29	26000
pSG23	22000
pSG451	10000
pSG2	4000
pSG14	1000
pSG3	0
pSG1	0

Les vecteurs pSG 251 et pSG 33 correspondant respectivement aux promoteurs comprenant la séquence (B) [vecteur pSG 33] et la séquence (C) [vecteur pSG 251] respectivement.

b. Etude de la force du promoteur par expression stable de constructions chimériques renfermant des promoteurs délétés, dans des tabacs transgéniques.

Pour chacun des vecteurs décrits par la figure 3 le gène chimérique associant le promoteur (complet ou tronqué) à la partie codante de la glucuronidase et le terminateur NOS a été purifié sur gel d'agarose après coupure par des endonucléases de restriction Hind III et EcoRI. Dans chacun des cas, le gène chimérique a été introduit et ligué dans le vecteur binaire pBIN19 (Clontech) préalablement ouvert aux sites Hind III et EcoRI (Section 13).

Le tabac, *Nicotiana tabacum* cultivé in vitro a été infecté par *Agrobacterium tumefaciens* contenant les différentes constructions décrites ci-dessus. La procédure suivie est celle décrite à la Section 15.

L'activité glucuronidase est la moyenne des mesures effectuées sur 10 à 20 transformants indépendants. En l'absence d'inducteur, l'activité glucuronidase de base des différents génotypes n'est pas sensiblement affectée par les délétions pour les constructions allant de pSG251 à pSG451 : elle est sensiblement identique à celle de génotypes renfermant la construction pSG123 (fig.3). Par contre, pour les constructions pSG2, pSG24, pSG3, pSG1, l'expression est d'autant plus faible que la longueur du promoteur est courte : les expressions pour pSG3 et pSG1 étant nulles.

En présence d'inducteurs bactériens (voir section 17), les plantes contenant les constructions pSG251 et pSG33 ont une expression stimulée par un facteur 3 par rapport à la construction pSG123. Ceci indique que la partie délétée correspondant à la séquence D [SEQ. ID No. 6] contient une séquence diminuant l'inductibilité du promoteur 246 C par contre la séquence B [SEQ. ID No. 4] seul, ou en présence de la séquence C [SEQ. ID No. 5] autorise une inductibilité supérieure à celle de la séquence du promoteur 246 C (séquences B+C+D).

L'expression est par contre inchangée pour les génotypes contenant les constructions pSG29 et pSG23 par rapport aux génotypes renfermant les constructions pSG123.

Pour les génotypes contenant les constructions pSG451, pSG2, pSG24, pSG3, pSG1, l'inductibilité est systématiquement inférieure à celles des génotypes renfermant la construction pSG123 : elle est d'autant plus faible que le promoteur est court et s'annule pour les plantes renfermant les constructions pSG3 et pSG1.

Ces résultats indiquent que la séquence D [SEQ. ID No. 6] comporte une information de type "silencer" qui inhibe partiellement l'inductibilité du promoteur complet (séquences B+C+D)

## LISTE DE SEQUENCES

## (1) INFORMATIONS GENERALES:

## (i) DEPOSANTS:

(A) NOM: ELF SANOFI  
(B) RUE: 32-34 rue Marbeuf  
(C) VILLE: PARIS  
(E) PAYS: France  
(F) CODE POSTAL: 75008  
(G) TELEPHONE: 40.73.40.73

(A) NOM: ELF AQUITAINE  
(B) RUE: Tour Elf-002 Place de la Coupole La Défense 6  
(C) VILLE: COURBEVOIE  
(E) PAYS: France  
(F) CODE POSTAL: 92400  
(G) TELEPHONE: 47.44.45.46

(ii) TITRE DE L' INVENTION: PROMOTEUR VEGETAL, MICROORGANISMES ET  
CELLULES VEGETALES CONTENANT UNE UNITE D'EXPRESSION D'UNE  
PROTEINE D'INTERET COMPRENANT LEDIT PROMOTEUR

(iii) NOMBRE DE SEQUENCES: 18

## (iv) FORME LISIBLE PAR ORDINATEUR:

(A) TYPE DE SUPPORT: Floppy disk  
(B) ORDINATEUR: IBM PC compatible  
(C) SYSTEME D' EXPLOITATION: PC-DOS/MS-DOS  
(D) LOGICIEL: PatentIn Release #1.0, Version #1.25 (OEB)

## (2) INFORMATION POUR LA SEQ ID NO: 1:

## (i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE:

(A) LONGUEUR: 631 paires de bases  
(B) TYPE: acide nucléique  
(C) NOMBRE DE BRINS: simple  
(D) CONFIGURATION: linéaire

(ii) TYPE DE MOLECULE: ADNc

(iii) HYPOTHETIQUE: NON

(vii) SOURCE IMMEDIATE:

(B) CLONE: 246

(ix) CARACTERISTIQUE ADDITIONELLE:

(A) NOM/CLE: CDS

(B) EMPLACEMENT: join(1..177, 368..631)

**(ix) CARACTERISTIQUE ADDITIONNELLE:**

(A) NOM/CLE: intron

(B) EMPLACEMENT: 178..367

**(ix) CARACTERISTIQUE ADDITIONNELLE:**

(A) NOM/CLE: misc-signal

(B) EMPLACEMENT: 175..182

(D) AUTRES RENSEIGNEMENTS: /fonction= "séquences consensus d'épissage"

**(ix) CARACTERISTIQUE ADDITIONELLE:**

(A) NOM/CLE: misc-signal

(B) EMPLACEMENT: 323..333

(D) AUTRES RENSEIGNEMENTS: /fonction= "séquences consensus d'épissage"

**(ix) CARACTERISTIQUE ADDITIONNELLE:**

(A) NOM/CLE: misc-signal

(B) EMPLACEMENT: 363..368

(D) AUTRES RENSEIGNEMENTS: /fonction= "séquence consensus d'épissage"

(xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE: SEQ ID NO: 1:

ATG	AAC	CCT	GTT	CAC	AAA	AAG	ATC	CCT	ATT	TTG	ATT	CAC	AAT	AGT	AAA	48
Met	Asn	Pro	Val	His	Lys	Lys	Ile	Pro	Ile	Leu	Ile	His	Asn	Ser	Lys	
1				5				10					15			
GCC	ATT	TGT	GAG	TCT	CTA	AAC	ATT	CTT	GAG	TAC	ATT	GAT	GAA	GTC	TGG	96
Ala	Ile	Cys	Glu	Ser	Leu	Asn	Ile	Leu	Glu	Tyr	Ile	Asp	Glu	Val	Trp	
			20					25					30			
CAT	GAC	AAA	TGT	CCA	TTA	CTT	CCT	TCT	GAT	CCT	TAC	GAA	AAG	TCA	CAA	144
His	Asp	Lys	Cys	Pro	Leu	Leu	Pro	Ser	Asp	Pro	Tyr	Glu	Lys	Ser	Gln	
		35					40				45					

GCC AGA TTC TGG GCC GAC TAT ATT GAC AAG AAG GTAATAAACA TCTCACAAAG 197  
 Ala Arg Ph Trp Ala Asp Tyr Ile Asp Lys Lys  
 50 55

ACTTAACAGT CAATGTAACA TGACCTTTAC TAAGTTCATC TTGTGTAGTT TCACCGAGCT 257  
 GTTTAAGGTC GTCGTACATT TGAATATTAG GTGTTTCACA TTTGAATTTT TTTATCCCCT 317  
 TGTTAGAATT CCTGATTCTG TCAATACTTA TGGACGTTGG TTTAATGCAG ATA TAT 373  
 Ile Tyr  
 60

AGC ACA GGA AGA AGA GTG TGG AGC GGT AAA GGT GAA GAT CAA GAA GAA 421  
 Ser Thr Gly Arg Arg Val Trp Ser Gly Lys Gly Glu Asp Gln Glu Glu  
 65 70 75

GCA AAG AAG GAA TTC ATA GAA ATA CTC AAG ACT TTG GAA GGA GAG CTT 469  
 Ala Lys Lys Glu Phe Ile Glu Ile Leu Lys Thr Leu Glu Gly Glu Leu  
 80 85 90

GGA AAT AAA ACT TAC TTT GGT GGT GAT AAT CTG GGT TTT GTG GAT GTG 517  
 Gly Asn Lys Thr Tyr Phe Gly Gly Asp Asn Leu Gly Phe Val Asp Val  
 95 100 105

GCT TTG GTT CCC TTT ACT AGT TGG TTT TAT TCT TAT GAG ACT TGT GCA 565  
 Ala Leu Val Pro Phe Thr Ser Trp Phe Tyr Ser Tyr Glu Thr Cys Ala  
 110 115 120 125

AAC TTT AGT ATA GAA GCA GAG TGT CCA AAG CTG GTG GTA TGG GCA AAA 613  
 Asn Phe Ser Ile Glu Ala Glu Cys Pro Lys Leu Val Val Trp Ala Lys  
 130 135 140

ACA TGT ATG GAG AGC GAG 631  
 Thr Cys Met Glu Ser Glu  
 145

(2) INFORMATION POUR LA SEQ ID NO: 2:

(i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE:

(A) LONGUEUR: 147 acides aminés

(B) TYPE: acide aminé

(D) CONFIGURATION: linéaire

(ii) TYPE DE MOLECULE: protéin

(xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE: SEQ ID NO: 2:

Met Asn Pro Val His Lys Lys Ile Pro Ile Leu Ile His Asn Ser Lys  
 1 5 10 15  
 Ala Ile Cys Glu Ser Leu Asn Ile Leu Glu Tyr Ile Asp Glu Val Trp  
 20 25 30  
 His Asp Lys Cys Pro Leu Leu Pro Ser Asp Pro Tyr Glu Lys Ser Gln  
 35 40 45  
 Ala Arg Phe Trp Ala Asp Tyr Ile Asp Lys Lys Ile Tyr Ser Thr Gly  
 50 55 60  
 Arg Arg Val Trp Ser Gly Lys Gly Glu Asp Gln Glu Glu Ala Lys Lys  
 65 70 75 80  
 Glu Phe Ile Glu Ile Leu Lys Thr Leu Glu Gly Glu Leu Gly Asn Lys  
 85 90 95  
 Thr Tyr Phe Gly Asp Asn Leu Gly Phe Val Asp Val Ala Leu Val  
 100 105 110  
 Pro Phe Thr Ser Trp Phe Tyr Ser Tyr Glu Thr Cys Ala Asn Phe Ser  
 115 120 125  
 Ile Glu Ala Glu Cys Pro Lys Leu Val Val Trp Ala Lys Thr Cys Met  
 130 135 140  
 Glu Ser Glu  
 145

## (2) INFORMATION POUR LA SEQ ID NO: 3:

## (i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE:

- (A) LONGUEUR: 441 paires de bases
- (B) TYPE: acide nucléique
- (C) NOMBRE DE BRINS: simple
- (D) CONFIGURATION: linéaire

(ii) TYPE DE MOLECULE: ADNc

(iii) HYPOTHETIQUE: NON

(vii) SOURCE IMMEDIATE:

(B) CLONE: 246

## (xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE: SEQ ID NO: 3:

ATGAACCTG TTCACAAAAA GATCCCTATT TTGATTCACA ATAGTAAAGC CATTTGTGAG	60
TCTCTAAACA TTCTTGAGTA CATTGATGAA GTCTGGCATG ACAAATGTCC ATTACTTCCT	120
TCTGATCCTT ACGAAAGGTC ACAAGCCAGA TTCTGGGCCG ACTATATTGA CAAGAAGATA	180
TATAGCACAG GAAGAAGAGT GTGGAGCGGT AAAGGTGAAG ATCAAGAAGA AGCAAAGAAG	240
GAATTCATAG AAATACTCAA GACTTTGGAA GGAGAGCTTG GAAATAAAAC TTACTTTGGT	300
GGTGATAATC TGGGTTTTGT GGATGTGGCT TTGGTTCCTT TTAGTAGTTG GTTTTATTCT	360
TATGAGACTT GTGCAAACTT TAGTATAGAA GCAGAGTGTC CAAAGCTGGT GGTATGGGCA	420
AAAACATGTA TGGAGAGCGA G	441

## (2) INFORMATION POUR LA SEQ ID NO: 4:

## (i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE:

- (A) LONGUEUR: 1096 paires de bases
- (B) TYPE: acide nucléique
- (C) NOMBRE DE BRINS: simple
- (D) CONFIGURATION: linéaire

## (ii) TYPE DE MOLECULE: ADN (génomique)

## (iii) HYPOTHETIQUE: NON

## (xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE: SEQ ID NO: 4:

TCAAATGAAA	TACACATAAG	AAGCACATAA	ATTTAAATGC	CGTATTAAAC	TTACAGTATA	60
CTATAGCGGA	AGTTGGCTTG	ATAAAGGAAC	GCTGAGGAGA	GTAGCCGATG	GTGAAACACT	120
AACATCAAGT	GCAAAAGAAA	GAAAACTGA	AAACAGAAGA	TGAATGTTTG	AAGTGGGTAA	180
AAGATTACTT	AAAAGATAGG	TTTGGTTAAC	AAATGATTGT	GACTGTTACG	AAGCAGTGTG	240
AACCGTTGGG	ACTTTTAATA	TTCTTCGGCA	GAAGAACATT	GCTCTTTCCA	CGTATGTAGT	300
CTTTGTCTAC	TTGTAGTTTT	TTTAAATTTA	AATTAAATAA	GTTAATTAGA	GAAATAATAA	360
GAAGGATATT	TTAGTAATTC	AACTTTTAAAC	TTTTAGGTTT	CCCACTTATA	ATATAATATA	420
GATATAGTTT	TTTTTAATTT	AAATTAATAA	AGTTAATTAG	AGAAATAATA	AGAAGGATAT	480
TTTAGTAATT	CAACTTTTAA	CTTTTAGGGT	TTCCACTTAT	AATATAATAT	AGATATAGAT	540
ATAGATATAG	ATATAGATAA	AGATATATAG	ATATAGATAG	ATAATATAGA	TGGATGAGTC	600
ATTGGCGATA	AAGTGAGGAT	TGTTTCATTT	TTGTTATTAA	AAACTTACTA	CTCCTTAAAT	660
ATAAAATATG	ATTCTTTTAA	AAAAAGAAAT	AGAATAAAAA	TAAAGATAAA	ACACTAAAAA	720
TAAATTAATT	GTCTAGACAA	AATCTACCGT	TCACCTCAAT	TAATACACAT	CCCCGTCCAC	780
ATCATGAAGT	AGCTAGCACA	AGCGTACAGA	TCAGTTGAAA	GAAGAAAAGG	GTCCAGTCCT	840
AAATATCCAA	ATGTTTCATGA	AAGGAGGACA	ACTTAGTTTT	TTCTACTAGA	AAGAATATTT	900
TGACGAATTT	CGTTCACATT	GGCATGCTTT	AATTATATTA	AGTAGTCTTT	CTTGGAAGAG	960
AAGTATTTGC	AATATCAAAC	CAAATCTTCC	CATTACGCAA	GCAATGACAT	CTAAGCAAAT	1020
ATATATCACT	ATAAATAGTA	CTACTAATGT	TCAATGACTT	TTATAAGCAC	TACATATATA	1080
TACTCAAACA	AAAAGA					1096

## (2) INFORMATION POUR LA SEQ ID NO: 5:

## (i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE:

- (A) LONGUEUR: 236 paires de bases
- (B) TYPE: acide nucléique
- (C) NOMBRE DE BRINS: simple
- (D) CONFIGURATION: linéaire

## (ii) TYPE DE MOLECULE: ADN (génomique)

## (iii) HYPOTHETIQUE: NON

## (xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE: SEQ ID NO: 5:

CCTTTTTCGA TTCTAATCCA ATCAATTCAA CAGTGTAAGG TGAAGCAGTC AATTATAAGG	60
AAGGCCTTTA AATTCTAAAA TATTGTACTT TTCCTGCGCT TCTAAAAGTG AACGACAAAG	120
AAAAAATAGT TATTCTTGAA CTTAATATTG TACAATAGGA TAAATTTTAA CTATCTATAA	180
AAAGAGAACA AAACCTTAAT CTCTTCAAAA TAATATTATA AGAAGTAACA TAATTG	236

## (2) INFORMATION POUR LA SEQ ID NO: 6:

## (i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE:

- (A) LONGUEUR: 813 paires de bases
- (B) TYPE: acide nucléique
- (C) NOMBRE DE BRINS: simple
- (D) CONFIGURATION: linéaire

## (ii) TYPE DE MOLECULE: ADN (génomique)

## (iii) HYPOTHETIQUE: NON

## (xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE: SEQ ID NO: 6:

GAGCTCGGCA AGGCTGACCA AAGTCACAGA AGCGATTGGA ATTTCGCAGGA CAGACCATGC	60
ACCTGCGCAC AAAATGTCGT AGGTGCGACA CACCAGAACC AGCACTGGGC AGCAGGTTTC	120
AATTGCTCTG TGGCTCGTTT GAAACTCATC CGAGCCACTC ATGACCTCGT CCGAATATTT	180
CAACAAGTCC ATAAACATAA TACGGACATA CTCGGGGTTT CACTTCACGT CAAACAACAT	240
CAAAATTACA AATCACACCC CGATTGGAAC CTTGAGTTTT AAACTTTTCA ATTTGCAAAT	300
CTCGTGCCAA AACATATTAA ATGAATCCGG AATGACTTCA AATTTATAAA TGACATAACG	360
GAGTTGTTCA AATTTCCAGA ATCAGATTCT GCCTTTGATA TCAAAAAGTC AACCCCGTGA	420
TCAAACTTGG AATTCCTTAG CCTTTAAATT GCTAGTTTTT GTTAAATGGT CATAACTTGA	480
GCTATGGACC TCCAAATTAA ATTTCGGGCA TACGCTCAAA TCCCAATTAC GAATACGGAG	540
CTACCGGACT GTCAAAATAC TGATCCGGGT CCGTTTGCTA AAAACGTTGA CCAAAGTCCA	600
CTAAGTTGAG TTTTAAACT TTATTTTACA TTTTAATCCA TTTTTTACAT GAAAACTTTC	660
CGGAAAATAC GGAGTATGCA CGCAAGTCGA GGAATGATAA ATGGTACGTT TCGAAGTTTT	720
AGAACTCAAA ATTACTTATT AAATTTAAAG ATGACATTTT GGGTCATCAC ATTGATGAAA	780
ATTTTGACAT TAATATCTGA GAACTTTCTT TGA	813

## (2) INFORMATION POUR LA SEQ ID NO: 7:

## (i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE:

- (A) LONGUEUR: 3046 paires de bases
- (B) TYPE: acide nucléique
- (C) NOMBRE DE BRINS: simple
- (D) CONFIGURATION: linéaire

## (ii) TYPE DE MOLECULE: ADNc

(iii) HYPOTHETIQUE: NON

(vii) SOURCE IMMEDIATE:

(B) CLONE: 246C

(xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE: SEQ ID NO: 7:

GAGCTCGGCA	AGGCTGACCA	AAGTCACAGA	AGCGATTGGA	ATTGCGAGGA	CAGACCATGC	60
ACCTGCGCAC	AAAATGTCGT	AGGTGCGACA	CACCAGAACC	AGCACTGGGC	AGCAGGTTTC	120
AATTGCTCTG	TGGCTCGTTT	GAAACTCATC	CGAGCCACTC	ATGACCTCGT	CCGAATATTT	180
CAACAAGTCC	ATAAACATAA	TACGGACATA	CTCGGGGTTT	CACTTCACGT	CAAACAACAT	240
CAAAATTACA	AATCACACCC	CGATTGGAAC	CTTGAGTTTT	AAACTTTTCA	ATTTGCAAAT	300
CTCGTGCCAA	AACATATTAA	ATGAATCCGG	AATGACTTCA	AATTTATAAA	TGACATAACG	360
GAGTTGTTCA	AATTTCCAGA	ATCAGATTCT	GCCTTTGATA	TCAAAAAGTC	AACCCCGTGA	420
TCAAACTTGG	AATTCTTTAG	CCTTTAAATT	GCTAGTTTTT	GTTAAATGGT	CATAACTTGA	480
GCTATGGACC	TCCAAATTAA	ATTTGCGGCA	TACGCTCAA	TCCCAATTAC	GAATACGGAG	540
CTACCGGACT	GTCAAAATAC	TGATCCGGGT	CCGTTTGCTA	AAAACGTTGA	CCAAAGTCCA	600
CTAAGTTGAG	TTTTAAAACT	TTATTTTACA	TTTTAATCCA	TTTTTTACAT	GAAAACTTTC	660
CGGAAAATAC	GGAGTATGCA	CGCAAGTCGA	GGAATGATAA	ATGGTACGTT	TCGAAGTTTT	720
AGAACTCAAA	ATTACTTATT	AAATTTAAAG	ATGACATTTT	GGGTCATCAC	ATTGATGAAA	780
ATTTTGACAT	TAATATCTGA	GAACTTTCTT	TGACCTTTTT	CGATTCTAAT	CCAATCAATT	840
CAACAGTGTA	AGGTGAAGCA	GTCAATTTAA	AGGAAGGCCT	TTAAATTCTA	AAATATTGTA	900
CTTTTCCTGC	GCTTCTAAAA	GTGAACGACA	AAGAAAAAAT	AGTTATTCTT	GAACTTAATA	960
TTGTACAATA	GGATAAATTT	TAATATCTA	TAAAAAGAGA	ACAAAACCTT	AATCTCTTCA	1020
AAATAATATT	ATAAGAAGTA	ACATAATTGT	CAAATGAAAT	ACACATAAGA	AGCACATAAA	1080
TTTAAATGCC	GTATTAAACT	TACAGTATAC	TATAGCGGAA	GTTGGCTTGA	TAAAGGAACG	1140
CTGAGGAGAG	TAGCCGATGG	TGAAACACTA	ACATCAAGTG	CAAAAGAAAG	AAAAACTGAA	1200
AACAGAAGAT	GAATGTTTGA	AGTGGGTAAA	AGATTACTTA	AAAGATAGGT	TTGGTTAACA	1260
AATGATTGTG	ACTGTTACGA	AGCAGTGTGA	ACCGTTGGGA	CTTTTAATAT	TCTTCGGCAG	1320
AAGAACATTG	CTCTTTCCAC	GTATGTAGTC	TTTGTCTACT	TGTAGTTTTT	TTTAATTTAA	1380
ATTAAATAAG	TTAATTAGAG	AAATAATAAG	AAGGATATTT	TAGTAATTCA	ACTTTTAACT	1440
TTTAGGTTTC	CCACTTATAA	TATAATATAG	ATATAGTTTT	TTTTAATTTA	AATTAAATAA	1500
GTTAATTAGA	GAAATAATAA	GAAGGATATT	TTAGTAATTC	AACTTTTAAAC	TTTTAGGGTT	1560
TCCACTTATA	ATATAATATA	GATATAGATA	TAGATATAGA	TATAGATAAA	GATATATAGA	1620
TATAGATAGA	TAATATAGAT	GGATGAGTCA	TTGGCGATAA	AGTGAGGATT	GTTTCATTTT	1680
TGTTATTAAA	AACTTACTAC	TCCTTAAATA	TAAAATATGA	TTCTTTTAA	AAAAGAAATA	1740
GAATAAAAAAT	AAAGATAAAA	CACTAAAAAT	AAATTAATTG	TCTAGACAAA	ATCTACCGTT	1800
CACCTCAATT	AATACACATC	CCCGTCCACA	TCATGAAGTA	GCTAGCACAA	GCGTACAGAT	1860
CAGTTGAAAAG	AAGAAAAGGG	TCCAGTCCTA	AATATCCAAA	TGTTTCATGAA	AGGAGGACAA	1920
CTTAGTTTTT	TCTACTAGAA	AGAATATTTT	GACGAATTTT	GTTTCACATTG	GCATGCTTTA	1980
ATTATATTAA	GTAGTCTTTT	TTGGAAAAGA	AGTATTTGCA	ATATCAAACC	AAATCTTCCC	2040
ATTACGCAAG	CAATGACATC	TAAGCAAATA	TATATCACTA	TAAATAGTAC	TACTAATGTT	2100
CAATGACTTT	TATAAGCACT	ACATATATAT	ACTCAAACAA	AAAGAATGGA	GAGCAACAAC	2160
GTGGTTCTGC	TAGATTTCTG	GCCAAGCTCT	TTTGGTATGA	GGCTAAGAAT	TGCATTGGCC	2220
TTAAAGGGAA	TCAAATATGA	AGCAAAGGAG	GAAAACTTAT	CTGATAAAAG	CCCTTTGCTT	2280

CTGGAGATGA	ACCCTGTTCA	CAAAAAGATC	CCTATTTTGA	TTCACAATAG	TAAAGCCATT	2340
TGTGAGTCTC	TAAACATTCT	TGAGTACATT	GATGAAGTCT	GGCATGACAA	ATGTCCATTA	2400
CTTCCTTCTG	ATCCTTACGA	AAGGTCACAA	GCCAGATTCT	GGGCCGACTA	TATTGACAAG	2460
AAGGTAATAA	ACATCTCACA	AAGACTTAAC	AGTCAATGTA	ACATGACCTT	TACTAAGTTC	2520
ATCTTGTGTA	GTTTCACCGA	GCTGTTTAAG	GTCGTCGTAC	ATTTGAATAT	TAGGTGTTTC	2580
ACATTTGAAT	TTTTTTATCC	CCTTGTTAGA	ATTCTTGATT	CTGTCAATAC	TTATGGACGT	2640
TGGTTTAATG	CAGATATATA	GCACAGGAAG	AAGAGTGTGG	AGCGGTAAAG	GTGAAGATCA	2700
AGAAGAAGCA	AAGAAGGAAT	TCATAGAAAT	ACTCAAGACT	TTGGAAGGAG	AGCTTGGAAG	2760
TAAAACTTAC	TTTGGTGGTG	ATAATCTGGG	TTTTGTGGAT	GTGGCTTTGG	TTCCCTTTAC	2820
TAGTTGGTTT	TATTCTTATG	AGACTTGTGC	AAACTTTAGT	ATAGAAGCAG	AGTGTCCAAA	2880
GCTGGTGGTA	TGGGCAAAAA	CATGTATGGA	GAGCGAGAGT	GTCTCAAAGT	CCCTTCCTCA	2940
TCCTCACAAG	ATCTATGGTT	TTGTCTTGGA	ACTCAAGCAC	AAGCTTGGTC	TTGCTTGAAC	3000
AAGAAACACT	TCTTACCTAC	TGCAGAAACC	AATCATGTCC	TTCGTC		3046

## (2) INFORMATION POUR LA SEQ ID NO: 8:

## (1) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE:

(A) LONGUEUR: 809 paires de bases

(B) TYPE: acide nucléique

(C) NOMBRE DE BRINS: simple

(D) CONFIGURATION: linéaire

(11) TYPE DE MOLECULE: ADN (génomique)

(111) HYPOTHETIQUE: NON

## (x1) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE: SEQ ID NO: 8:

ACGTATGTAG	TCTTTGTCTA	CTTGTAGTTT	TTTTTAATTT	AAATTAAATA	AGTTAATTAG	60
AGAAATAATA	AGAAGGATAT	TTTAGTAATT	CAACTTTTAA	CTTTTAGGTT	TCCCACTTAT	120
AATATAATAT	AGATATAGTT	TTTTTTAATT	TAAATTAAAT	AAGTTAATTA	GAGAAATAAT	180
AAGAAGGATA	TTTTAGTAAT	TCAACTTTTA	ACTTTTAGGG	TTTCCACTTA	TAATATAATA	240
TAGATATAGA	TATAGATATA	GATATAGATA	AAAGATATAT	AGATATAGAT	AGATAATATA	300
GATGGATGAG	TCATTGGCGA	TAAAGTGAGG	ATGTTTCATT	TTTGTTATTA	AAAACCTACT	360
ACTCCTTAAA	TATAAAATAT	GATTCCTTTT	AAAAAAGAAA	TAGAATAAAA	ATAAAGATAA	420
AACACTAAAA	ATAAATTAAT	TGTCTAGACA	AAATCTACCG	TTCACCTCAA	TTAATACACA	480
TCCCCGTCCA	CATCATGAAG	TAGCTAGCAC	AAGCGTACAG	ATCAGTTGAA	AGAAGAAAAG	540
GGTCCAGTCC	TAAATATCCA	AATGTTTCATG	AAAGGAGGAC	AACTTAGTTT	TTTCTACTAG	600
AAAGAATATT	TTGACGAATT	TCGTTACACAT	TGGCATGCTT	TAATTTATTA	AGTAGTCTTT	660
CTTGGAAAAG	AAGTATTTGC	AATATCAAAC	CAAATCTTCC	CATTACGCAA	GCAATGACAT	720
CTAAGCAAAT	ATATATCACT	ATAAATAGTA	CTACTAATGT	TCAATGACTT	TTATAAGCAC	780
TACATATATA	TTCTCAAACA	AAAAGAATG				809

## (2) INFORMATION POUR LA SEQ ID NO: 9:

## (i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE:

- (A) LONGUEUR: 331 pair s de bases
- (B) TYPE: acide nucléique
- (C) NOMBRE DE BRINS: simple
- (D) CONFIGURATION: linéaire

(ii) TYPE DE MOLECULE: ADNc

(iii) HYPOTHETIQUE: NON

## (xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE: SEQ ID NO: 9:

ACGTATGTAG TCTTTGTCTA CTTGTAGTTT TTTTAAATTT AAATTAAATA AGTTAATTAG	60
AGAAATAATA AGAAGGATAT TTTAGTAATT CAACTTTTAA CTTTtaggTT TCCCACTTAT	120
AATATAATAT AGATATAGTT TTTTTTAATT TAAATTAAAT AAGTTAATTA GAGAAATAAT	180
AAGAAGGATA TTTTAGTAAT TCAACTTTTA ACTTTTAGGG TTTCCACTTA TAATATAATA	240
TAGATATAGA TATAGATATA GATATAGATA AAAGATATAT AGATATAGAT AGATAATATA	300
GATGGATGAG TCATTGGCGA TAAAGTGAGG A	331

## (2) INFORMATION POUR LA SEQ ID NO: 10:

## (i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE:

- (A) LONGUEUR: 314 paires de bases
- (B) TYPE: acide nucléique
- (C) NOMBRE DE BRINS: simple
- (D) CONFIGURATION: linéaire

(ii) TYPE DE MOLECULE: ADN (génomique)

(iii) HYPOTHETIQUE: NON

## (xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE: SEQ ID NO: 10:

TGTTTCATTT TTGTTATTAA AAACCTACTA CTCCTTAAAT ATAAAATATG ATTCCTTTTA	60
AAAAAGAAAT AGAATAAAAA TAAAGATAAA AACTAAAAA TAAATTAATT GTCTAGACAA	120
AATCTACCGT TCACCTCAAT TAATACACAT CCCCCTCCAC ATCATGAAGT AGCTAGCACA	180
AGCGTACAGA TCAGTTGAAA GAAGAAAAGG GTCCAGTCCT AAATATCCAA ATGTTTCATGA	240
AAGGAGGACA ACTTAGTTTT TTCTACTAGA AAGAATATTT TGACGAATTT CGTTCACATT	300
GGCATGCCTT AATT	314

## (2) INFORMATION POUR LA SEQ ID NO: 11:

## (i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE:

- (A) LONGUEUR: 161 paires de bases
- (B) TYPE: acide nucléique
- (C) NOMBRE DE BRINS: simple
- (D) CONFIGURATION: linéaire

(ii) TYPE DE MOLECULE: ADNc

(iii) HYPOTHETIQUE: NON

## (xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE: SEQ ID NO: 11:

TATTAAGTAG TCTTTCTTGG AAAAGAAGTA TTTGCAATAT CAAACCAAAT CTTCCCATTA	60
CGCAAGCAAT GACATCTAAG CAAATATATA TCACTATAAA TAGTACTACT AATGTTCAAT	120
GACTTTTATA AGCACTACAT ATATATTCTC AAACAAAAAG A	161

## (2) INFORMATION POUR LA SEQ ID NO: 12:

## (i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE:

- (A) LONGUEUR: 307 paires de bases
- (B) TYPE: acide nucléique
- (C) NOMBRE DE BRINS: simple
- (D) CONFIGURATION: linéaire

(ii) TYPE DE MOLECULE: ADNc

(iii) HYPOTHETIQUE: NON

## (xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE: SEQ ID NO: 12:

CTTTTAATAT TCTTCGGCAG AAGAACATTG CTCTTTCCAC GTATGTAGTC TTTGTCTACT	60
TGTAGTTTTT TTAAATTTAA ATTAAATAAG TTAATTAGAG AAATAATAAG AAGGATATTT	120
TAGTAATTCA ACTTTTAACT TTTAGGTTTC CCACTTATAA TATAATATAG ATATAGTTTT	180
TTTTAATTTA AATTAAATAA GTTAATTAGA GAAATAATAA GAAGGATATT TTAGTAATTC	240
AACTTTTAAAC TTTTAGGGTT TCCACTTATA ATATAATATA GATATAGATA TAGATATAGA	300
TATAGAT	307

## (2) INFORMATION POUR LA SEQ ID NO: 13:

## (i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE:

- (A) LONGUEUR: 538 paires de bases
- (B) TYPE: acide nucléique
- (C) NOMBRE DE BRINS: simple
- (D) CONFIGURATION: linéaire

(ii) TYPE DE MOLECULE: ADNc

(iii) HYPOTHETIQUE: NON

(xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE: SEQ ID NO: 13:

AAAGATATAT	AGATATAGAT	AGATAATATA	GATGGATGAG	TCATTGGCGA	TAAAGTGAGG	60
ATTGTTTCAT	TTTTGTTATT	AAAAACTTAC	TACTCCTTAA	ATATAAAATA	TGATTCCCTT	120
TAAAAAAGAA	ATAGAATAAA	AATAAAGATA	AAACACTAAA	AATAAATTAA	TTGTCTAGAC	180
AAAATCTACC	GTTCACTCA	ATTAATACAC	ATCCCCGTCC	ACATCATGAA	GTAGCTAGCA	240
CAAGCGTACA	GATCAGTTGA	AAGAAGAAAA	GGGTCCAGTC	CTAAATATCC	AAATGTTTCAT	300
GAAAGGAGGA	CAACTTAGTT	TTTTCTACTA	GAAAGAATAT	TTTGACGAAT	TTCGTTTACA	360
TTGGCATGCT	TTAATTATAT	TAAGTAGTCT	TTCTTGAAAA	AGAAGTATTT	GCAATATCAA	420
ACCAAATCTT	CCCATTACGC	AAGCAATGAC	ATCTAAGCAA	ATATATATCA	CTATAAATAG	480
TACTACTAAT	GTTCAATGAC	TTTTATAAGC	ACTACATATA	TATACTCAAA	CAAAAAGA	538

(2) INFORMATION POUR LA SEQ ID NO: 14:

(i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE:

(A) LONGUEUR: 4284 paires de bases

(B) TYPE: acide nucléique

(C) NOMBRE DE BRINS: simple

(D) CONFIGURATION: linéaire

(ii) TYPE DE MOLECULE: ADN (génomique)

(iii) HYPOTHETIQUE: NON

(xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE: SEQ ID NO: 14:

AAGCTTGGCA	AGGCTGACCA	AAGTCACAGA	AGCGATTGGA	ATTCGCAGGA	CAGACCATGC	60
ACCTGCGCAC	AAAATGTCGT	AGGTGCGACA	CACCAGAAC	AGCACTGGGC	AGCAGGTTTC	120
AATTGCTCTG	TGGCTCGTTT	GAAACTCATC	CGAGCCACTC	ATGACCTCGT	CCGAATATTT	180
CAACAAGTCC	ATAAACATAA	TACGGACATA	CTCGGGGTTT	CAC TTCACGT	CAAACAACAT	240
CAAAATTACA	AATCACACCC	CGATTTCGAAC	CTTGAGTTTT	AACTTTTTCA	ATTTGCAAAT	300
CTCGTGCCAA	AACATATTAA	ATGAATCCGG	AATGACTTCA	AATTTATAAA	TGACATAACG	360
GAGTTGTTCA	AATTTCCAGA	ATCAGATTCT	GCCTTTGATA	TCAAAAAGTC	AACCCCGTGA	420
TCAAACTTGG	AATTCTTTAG	CCTTTAAATT	GCTAGTTTTC	GTTAAATGGT	CATAACTTGA	480
GCTATGGACC	TCCAAATTAA	ATTTCGGGCA	TACGCTCAAA	TCCCAATTAC	GAATACGGAG	540
CTACCGGACT	GTCAAAATAC	TGATCCGGGT	CCGTTTGCTA	AAAACGTTGA	CCAAAGTCCA	600
CTAAGTTGAG	TTTTAAAACT	TTATTTTACA	TTTTAATCCA	TTTTTTTACAT	GAAAACCTTC	660
CGGAAAATAC	GGAGTATGCA	CGCAAGTCGA	GGAATGATAA	ATGGTACGTT	TCGAAGTTTT	720
AGAACTCAAA	ATTACTTATT	AAATTTAAAG	ATGACATTTT	GGGTCATCAC	ATTGATGAAA	780
ATTTTGACAT	TAATATCTGA	GAACCTTCTT	TGACCTTTTT	CGATTCTAAT	CCAATCAATT	840
CAACAGTGTA	AGGTGAAGCA	GTCAATTTAA	AGGAAGGCCT	TTAAATTCTA	AAATATTGTA	900

CTTTTCCTGC	GCTTCTAAAA	GTGAACGACA	AAGAAAAAAT	AGTTATTCTT	GAACCTTAATA	960
TTGTACAATA	GGATAAATTT	TAACTATCTA	TAAAAAGAGA	ACAAAACCTT	AATCTCTTCA	1020
AAATAATATT	ATAAGAAGTA	ACATAATTGT	CAAATGAAAT	ACACATAAGA	AGCACATAAA	1080
TTTAAATGCC	GTATTAAACT	TACAGTATAC	TATAGCGGAA	GTTGGCTTGA	TAAAGGAACG	1140
CTGAGGAGAG	TAGCCGATGG	TGAAACACTA	ACATCAAGTG	CAAAAGAAAG	AAAAACTGAA	1200
AACAGAAGAT	GAATGTTTGA	AGTGGGTAAA	AGATTACTTA	AAAGATAGGT	TTGGTTAACA	1260
AATGATTGTG	ACTGTTACGA	AGCAGTGTGA	ACCGTTGGGA	CTTTTAATAT	TCTTCGGCAG	1320
AAGAACATTG	CTCTTTCCAC	GTATGTAGTC	TTTGTCTACT	TGTAGTTTTT	TTTAATTTAA	1380
ATTAAATAAG	TTAATTAGAG	AAATAATAAG	AAGGATATTT	TAGTAATTCA	ACTTTTAACT	1440
TTTAGGTTTC	CCACTTATAA	TATAATATAG	ATATAGTTTT	TTTTAATTTA	AATTAAATAA	1500
GTTAATTAGA	GAAATAATAA	GAAGGATATT	TTAGTAATTC	AACTTTTAAC	TTTTAGGGTT	1560
TCCACTTATA	ATATAATATA	GATATAGATA	TAGATATAGA	TATAGATAAA	GATATATAGA	1620
TATAGATAGA	TAATATAGAT	GGATGAGTCA	TTGGCGATAA	AGTGAGGATT	GTTTCATTTT	1680
TGTTATTTAA	AACTTACTAC	TCCTTAAATA	TAAAATATGA	TCCTTTTAA	AAAAGAAATA	1740
GAATAAAAAAT	AAAGATAAAA	CACTAAAAAT	AAATTAATTG	TCTAGACAAA	ATCTACCGTT	1800
CACCTCAATT	AATACACATC	CCCGTCCACA	TCATGAAGTA	GCTAGCACAA	GCGTACAGAT	1860
CAGTTGAAAG	AAGAAAAGGG	TCCAGTCCTA	AATATCCAAA	TGTTTCATGAA	AGGAGGACAA	1920
CTTAGTTTTT	TCTACTAGAA	AGAATATTTT	GACGAATTTT	GTTTCACATTG	GCATGCTTTA	1980
ATTATATTAA	GTAGTCTTTC	TTGGAAAAGA	AGTATTTGCA	ATATCAAACC	AAATCTTCCC	2040
ATTACGCAAG	CAATGACATC	TAAGCAAATA	TATATCACTA	TAAATAGTAC	TACTAATGTT	2100
CAATGACTTT	TATAAGCACT	ACATATATAT	ACTCAAACAA	AAAGAATGGA	GAGCAACAAC	2160
GTGGTTCTGC	TAGATTTCTG	GGGGTACGGT	CAGTCCCTTA	TGTTACGTCC	TGTAGAAACC	2220
CCAACCCGTG	AAATCAAAAA	ACTCGACGGC	CTGTGGGCAT	TCAGTCTGGA	TCGCGAAAAAC	2280
TGTGGAATTG	ATCAGCGTTG	GTGGGAAAGC	GCGTTACAAG	AAAGCCGGGC	AATTGCTGTG	2340
CCAGGCAGTT	TTAACGATCA	GTTCCGCCAT	GCAGATATTC	GTAATTATGC	GGGCAACGTC	2400
TGGTATCAGC	GCGAAGTCTT	TATACCGAAA	GGTTGGGCAG	GCCAGCGTAT	CGTGCTGCGT	2460
TTCGATGCGG	TCACTCATT	CGGCAAAGTG	TGGGTCAATA	ATCAGGAAGT	GATGGAGCAT	2520
CAGGGCGGCT	ATACGCCATT	TGAAGCCGAT	GTCACGCCGT	ATGTTATTGC	CGGGAAAAGT	2580
GTACGTATCA	CCGTTTGTGT	GAACAACGAA	CTGAACTGGC	AGACTATCCC	GCCGGGAATG	2640
GTGATTACCG	ACGAAAACGG	CAAGAAAAAG	CAGTCTTACT	TCCATGATTT	CTTTAACTAT	2700
GCCGGAATCC	ATCGCAGCGT	AATGCTCTAC	ACCACGCCGA	ACACCTGGGT	GGACGATATC	2760
ACCGTGGTGA	CGCATGTGCG	GCAAGACTGT	AACCACGCGT	CTGTTGACTG	GCAGGTGGTG	2820
GCCAATGGTG	ATGTCAGCGT	TGAACTGCGT	GATGCGGATC	AACAGGTGGT	TGCAACTGGA	2880
CAAGGCACTA	GCGGCACTTT	GCAAGTGGTG	AATCCGCACC	TCTGGCAACC	GGGTGAAGGT	2940
TATCTCTATG	AACTGTGCGT	CACAGCCAAA	AGCCAGACAG	AGTGTGATAT	CTACCCGCTT	3000
CGCGTCGGCA	TCCGGTCAGT	GGCAGTGAAG	GGCGAACAGT	TCCTGATTAA	CCACAAACCG	3060
TTCTACTTTA	CTGGCTTTTG	TCGTCAATGA	GATGCGGACT	TACGTGGCAA	AGGATTCGAT	3120
AACGTGCTGA	TGGTGACGA	CCACGCATTA	ATGGACTGGA	TTGGGGCCAA	CTCCTACCGT	3180
ACCTCGCATT	ACCCTTACGC	TGAAGAGATG	CTCGACTGGG	CAGATGAACA	TGGCATCGTG	3240
GTGATTGATG	AAACTGCTGC	TGTCGGCTTT	AACCTCTCTT	TAGGCATTGG	TTTCGAAGCG	3300
GGCAACAAGC	CGAAAGAACT	GTACAGCGAA	GAGGCAGTCA	ACGGCGAAAC	TCAGCAAGCG	3360
CACTTACAGG	CGATTAAAGA	GCTGATAGCG	CGTGACAAAA	ACCACCCAAG	CGTGGTGATG	3420
TGGAGTATTG	CCAACGAACC	GGATACCCGT	CCGCAAGTGC	ACGGGAATAT	TTGCCCACTG	3480
GCGGAAGCAA	CGCGTAAACT	CGACCCGACG	CGTCCGATCA	CCTGCGTCAA	TGTAATGTTT	3540
TGCGACGCTC	ACACCGATAC	CATCAGCGAT	CTCTTTGATG	TGCTGTGCCT	GAACCGTTAT	3600
TACGGATGGT	ATGTCCAAAG	CGGCGATTTG	GAAACGGCAG	AGAAGGTACT	GGAAAAAGAA	3660

CTTCTGGCCT	GGCAGGAGAA	ACTGCATCAG	CCGATTATCA	TCACCGAATA	CGGCGTGGAT	3720
ACGTTAGCCG	GGCTGCACTC	AATGTACACC	GACATGTGGA	GTGAAGAGTA	TCAGTGTGCA	3780
TGGCTGGATA	TGTATCACCG	CGTCTTTGAT	CGCGTCAGCG	CCGTCGTCGG	TGAACAGGTA	3840
TGGAATTTTCG	CCGATTTTGC	GACCTCGCAA	GGCATATTGC	GCGTTGGCGG	TAACAAGAAA	3900
GGGATCTTCA	CTCGDCGACC	GCAAACCGAA	GTCGGCGGCT	TTTCTGCTGC	AAAAACGCTG	3960
GACTGGCATG	AACTTCGGTG	AAAAACCGCA	GCAGGGAGGC	AAACAATGAG	AGCTCGAATT	4020
TCCCCGATCG	TTCAAACATT	TGGCAATAAA	GTTTCTTAAG	ATTGAATCCT	GTTGCCGGTC	4080
TTGCGATGAT	TATCATATAA	TTTCTGTTGA	ATTACGTTAA	GCATGTAATA	ATTAACATGT	4140
AATGCATGAC	GTTATTTATG	AGATGGGTTT	TTATGATTAG	AGTCCCGCAA	TTATACATTT	4200
AATACGCGAT	AGAAAACAAA	ATATAGCGCG	CAAAC TAGGA	TAAATTATCG	CGCGCGGTGT	4260
CATCTATGTT	ACTAGATCGA	ATTG				4284

## (2) INFORMATION POUR LA SEQ ID NO: 15:

## (1) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE:

- (A) LONGUEUR: 58 paires de bases
- (B) TYPE: acide nucléique
- (C) NOMBRE DE BRINS: simple
- (D) CONFIGURATION: linéaire

(11) TYPE DE MOLECULE: ADN (génomique)

(111) HYPOTHETIQUE: NON

(x1) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE: SEQ ID NO: 15:

ACTACTAATG TTCAATGACT TTTATAAGCA CTACATATAT ATACTCAAAC AAAAAGAG 58

## (2) INFORMATION POUR LA SEQ ID NO: 16:

## (1) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE:

- (A) LONGUEUR: 1863 paires de bases
- (B) TYPE: acide nucléique
- (C) NOMBRE DE BRINS: simple
- (D) CONFIGURATION: linéaire

(11) TYPE DE MOLECULE: ADNc

(111) HYPOTHETIQUE: NON

(x1) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE: SEQ ID NO: 16:

AAGCTTGAC GACACACTTG TCTACTCCAA AAATATCAAA GATACAGTCC TCAGAAGACC 60  
 AAAGGGCCAA TTGAGACTTT TCAACAAAGG GTAATATCCG GAAACCTCCT CGGATTCCAT 120  
 TGCCCAGCTA TCTGTCACTT TATTGTGAAG ATAGTGGAAG AGGAAGGTGG CTCCTACAAA 180  
 TGCCATCATT GCGATAAAGG AAAGGCCATC GTTGAAGATG CCTCTGCCGA CAGTGGTCCC 240

AAAGATGGAC	CCCCACCCAC	GAGGAGCATC	GTGGAAAAAG	AAGACGTTCC	AACCACGTCT	300
TCAAAGCAAG	TGGATTGATG	TGATATCTCC	ACTGACGTAA	GGGATGACGC	ACAATCCCAC	360
TATCCTTCGC	AAGACCCTTC	CTCTATATAA	GGAAGTTCAT	TTCATTTGGA	GAGAACACGG	420
GGGACTCTAG	AGGATCCATG	AGGCGAACTT	CTAAATTGAC	TACTTTTTCT	TTGCTGTTTT	480
CTCTGGTTTT	GCTGAGTGCT	GCCTTGGCAC	AGAATTGTGG	TTCACAGGGC	GGAGGCAAAG	540
TTTGTGCGTC	GGGACAATGT	TGCAGCAAAT	TCGGGTGGTG	CGGTAACACT	AATGACCATT	600
GTGGTTCTGG	CAATTGTCAA	AGTCAGTGTC	CAGGTGGCGG	CCCTGGTCCT	GGTCCTGTTA	660
CTGGTGGGGA	CCTCGGAAGC	GTCATCTCAA	ATTCTATGTT	TGATCAAATG	CTTAAGCATC	720
GTAACGAAAA	TTCTTGTCAA	GGAAAGAATA	ATTTCTACAG	TTACAATGCC	TTTATTACTG	780
CTGCTAGGTC	TTTTCTGGC	TTTGGTACAA	GTGGTGATAT	CAATGCCCCG	AAAAGGGAAA	840
TTGCTGCTTT	CTTTGCCCAA	ACCTCCCATG	AACTACTGG	TATGTGTATA	ACCATTCCACA	900
TCGAACCATT	AAAATATAAT	TTCATTTTAT	TTTATTTAGT	AATTGATTAT	ATATGTAGGA	960
GGATGGCCTT	CCGCACCTGA	TGGACCATTG	GCATGGGGTT	ACTGTTTCCT	TAGAGAACGA	1020
GGTAACCCCG	GTGACTACTG	TTCACCAAGT	AGTCAATGGC	CTTGTGCACC	TGGAAGGAAA	1080
TATTTCCGAC	GAGGCCCAAT	CCAAATTTCA	CAGTAAGCTA	CATAAATCTA	TATATGGTAA	1140
AATTTGATGA	ACTTGTAGTG	TCTAATTACG	TGTATTTTGA	CATTTCAAAA	CAGCAACTAC	1200
AACTATGGGC	CATGTGGAAG	AGCCATCGGA	GTGGACCTTT	TAAACAATCC	TGATTTAGTA	1260
GCCACAGACC	CAGTCATCTC	ATTCAAGACT	GCTATCTGGT	TCTGGATGAC	CCCTCAATCA	1320
CCAAAGCCTT	CTTGCCACGA	TGTCATCATT	GGAAGATGGA	ACCCATCTGC	CGGTGACCGA	1380
TCAGCCAATC	GTCTTCCTGG	ATTTGGTGTC	ATCACAAACA	TCATCAATGG	GGGCCTGGAA	1440
TGTGGTCGTG	GCAATGACAA	TAGGGTCCAG	GATCGCATTG	GGTTTTACAG	GAGGTATTGC	1500
GGTATTCTTG	GTGTTAGTCC	TGGTGACAA	CTTGATTGCG	GAAACCAGAG	ATCTTTTGGA	1560
AACGGACTTT	TAGTCGATAC	TATGTAATGA	GCTCGAATTT	CCCCGATCGT	TCAAACATTT	1620
GGCAATAAAG	TTTCTTAAGA	TTGAATCCTG	TTGCCGGTCT	TGCGATGATT	ATCATATAAT	1680
TTCTGTTGAA	TTACGTTAAG	CATGTAATAA	TTAACATGTA	ATGCATGACG	TTATTTATGA	1740
GATGGGTTTT	TATGATTAGA	GTCCCGCAAT	TATACATTTA	ATACGCGATA	GAAAACAAAA	1800
TATAGCGCGC	AACTAGGAT	AAATTATCGC	GCGCGGTGTC	ATCTATGTTA	CTAGATCGAA	1860
TTC						1863

## (2) INFORMATION POUR LA SEQ ID NO: 17:

## (i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE:

- (A) LONGUEUR: 18 paires de bases
- (B) TYPE: acide nucléique
- (C) NOMBRE DE BRINS: simple
- (D) CONFIGURATION: linéaire

## (ii) TYPE DE MOLECULE: ADN (génomique)

## (iii) HYPOTHETIQUE: NON

## (xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE: SEQ ID NO: 17:

GAANNGAANN TTCNNTTC

18

## (2) INFORMATION POUR LA SEQ ID NO: 18:

## (i) CARACTERISTIQUES DE LA SEQUENCE:

- (A) LONGUEUR: 18 paires de bas s
- (B) TYPE: acide nucléique
- (C) NOMBRE DE BRINS: simple
- (D) CONFIGURATION: linéaire

(ii) TYPE DE MOLECULE: ADN (génomique)

(iii) HYPOTHETIQUE: NON

(xi) DESCRIPTION DE LA SEQUENCE: SEQ ID NO: 18:

TTCNNTTCNN GAANNGAA

18

REVENDICATIONS

1 Promoteur végétal, caractérisé en ce qu'il comprend la séquence (B) [SEQ ID NO : 4] ci-après :

	TCAAAATGAAA	TACACATAAG	AAGCACATAA	ATTTAAATGC	CGTATTAAAC	TTACAGTATA	60
5	CTATAGCGGA	AGTTGGCTTG	ATAAAGGAAC	GCTGAGGAGA	GTAGCCGATG	GTGAAACACT	120
	AACATCAAGT	GCAAAAGAAA	GAAAAACTGA	AAACAGAAGA	TGAATGTTTG	AAGTGGGTAA	180
	AAGATTACTT	AAAAGATAGG	TTTGGTTAAC	AAATGATTGT	GA CTGTTACG	AAGCAGTGTG	240
	AACCGTTGGG	ACTTTTAATA	TTCTTCGGCA	GAAGAACATT	GCTCTTTCCA	CGTATGTAGT	300
	CTTTGCTCTAC	TTGTAGTTTT	TTTTAATTTA	AATTAAATAA	GTTAATTAGA	GAAATAATAA	360
10	GAAGGATATT	TTAGTAATTC	AACTTTTAAC	TTTTAGGTTT	CCCACTTATA	ATATAATATA	420
	GATATAGTTT	TTTTTAATTT	AAATTAAATA	AGTTAATTAG	AGAAATAATA	AGAAGGATAT	480
	TTTAGTAATT	CAACTTTTAA	CTTTTAGGGT	TTCCACTTAT	AATATAATAT	AGATATAGAT	540
	ATAGATATAG	ATATAGATAA	AGATATATAG	ATATAGATAG	ATAATATAGA	TGGATGAGTC	600
	ATTGGCGATA	AAGTGAGGAT	TGTTTCATTT	TTGTTATTAA	AACTTACTA	CTCCTTAAAT	660
15	ATAAAATATG	ATTCCTTTTA	AAAAAGAAAT	AGAATAAAAA	TAAAGATAAA	ACACTAAAAA	720
	TAAATTAATT	GTCTAGACAA	AATCTACCGT	TCACCTCAAT	TAATAGACAT	CCCCGTCCAC	780
	ATCATGAAGT	AGCTAGCACA	AGCGTACAGA	TCAGTTGAAA	GAAGAAAAGG	GTCCAGTCCT	840
	AAATATCCAA	ATGTTTCATGA	AAGGAGGACA	ACTTAGTTTT	TTCTACTAGA	AAGAATATTT	900
	TGACGAATTT	CGTTCACATT	GGCATGCTTT	AATTATATTA	AGTAGTCTTT	CTTGAAAAAG	960
20	AAGTATTTGC	AATATCAAAC	CAAATCTTCC	CATTACGCAA	GCAATGACAT	CTAAGCAAAT	1020
	ATATATCACT	ATAAATAGTA	CTACTAATGT	TCAATGACTT	TTATAAGCAC	TACATATATA	1080
	TACTCAAACA	AAAAGA					1096

ou une séquence présentant un degré d'homologie élevée avec la séquence (B).

25

2. Promoteur selon la revendication 1, caractérisée en ce qu'il comprend en amont de la séquence (B), la séquence (C) [SEQ ID NO : 5] ci-après :

	CCTTTTTTCGA	TTCTAATCCA	ATCAATTCAA	CAGTGTAAGG	TGAAGCAGTC	AATTTAAAGG	60
30	AAGGCCTTTA	AATTCTAAAA	TATTGTACTT	TTCTGCGCT	TCTAAAAGTG	AACGACAAAG	120
	AAAAAATAGT	TATTCTTGAA	CTTAATATTG	TACAATAGGA	TAAATTTTAA	CTATCTATAA	180
	AAAGAGAACA	AAACCTTAAT	CTCTTCAAAA	TAATATTATA	AGAAGTAACA	TAATTG	236

ou une séquence présentant un degré d'homologie élevé avec la séquence (C).

3. Promoteur selon l'une des revendications 1 ou 2, caractérisée en ce qu'il comprend en amont de la séquence (B), la séquence (D) [SEQ ID NO : 6] ci-après :

	GAGCTCGGCA AGGCTGACCA AAGTCACAGA AGCGATTGGA ATTCGCAGGA CAGACCATGC	60
	ACCTGCGCAC AAAATGTCGT AGGTGCGACA CACCAGAACC AGCACTGGGC AGCAGGTTTC	120
	AATTGCTCTG TGGCTCGTTT GAAACTCATC CGAGCCACTC ATGACCTCGT CCGAATATTT	180
10	CAACAAGTCC ATAAACATAA TACGGACATA CTCGGGGTTT CACTTCACGT CAAACAACAT	240
	CAAAATTACA AATCACACCC CGATTCGAAC CTTGAGTTTT AAACTTTTC AATTGCAAAT	300
	CTCGTGCCAA AACATATTAA ATGAATCCGG AATGACTTCA AATTTATAAA TGACATAACG	360
	GAGTTGTTCA AATTTCCAGA ATCAGATTCT GCCTTTGATA TCAAAAAGTC AACCCCGTGA	420
	TCAAACTTGG AATTCTTTAG CCTTTAAATT GCTAGTTTTT GTTAAATGGT CATAACTTGA	480
15	GCTATGGACC TCCAAATTAA ATTTGCGGCA TACGCTCAAA TCCAATTAC GAATACGGAG	540
	CTACCGGACT GTCAAAATAC TGATCCGGGT CCGTTTGCTA AAAAGCTTGA CCAAAGTCCA	600
	CTAAGTTGAG TTTTAAACT TTATTTTACA TTTTAATCCA TTTTTTACAT GAAAACTTTC	660
	CGGAAAATAC GGAGTATGCA CGCAAGTCGA GGAATGATAA ATGGTACGTT TCGAAGTTTT	720
	AGAACTCAAA ATTACTTATT AAATTTAAAG ATGACATTTT GGGTCATCAC ATTGATGAAA	780
20	ATTTTGACAT TAATATCTGA GAACTTTCTT TGA	813

ou une séquence présentant un degré d'homologie avec la séquence (D).

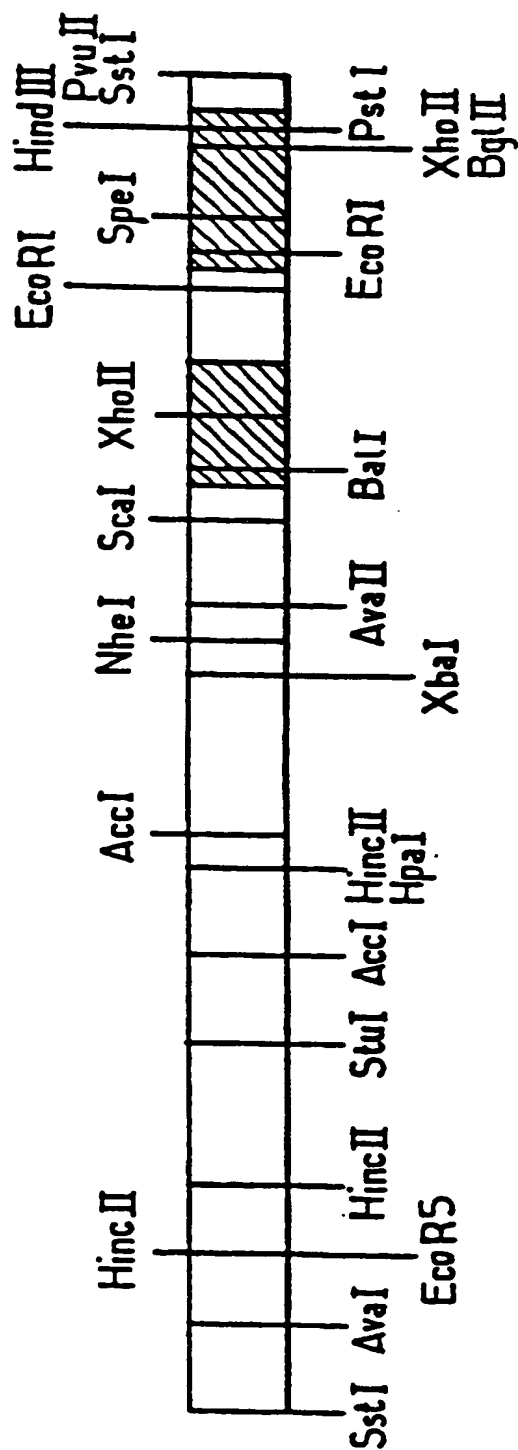
4. Utilisation d'un promoteur selon l'une quelconque des revendications 1 à 3, pour obtenir en situation de stress, la surexpression dans un végétal d'une protéine d'intérêt, cette protéine pouvant être destinée à aider les végétaux à surmonter un état de stress.

5. Cellules végétales ou cellules de microorganismes ayant intégré une unité d'expression d'une protéine comprenant le promoteur végétal selon l'une quelconque des revendications 1 à 3.

6. Végétal ou partie de végétal, caractérisé en ce qu'il comprend des cellules végétales selon la revendication 5.

1 / 4

200 Nuc  
|



Cartographie de l'insert du clone pKS 246

/// région codante

**FIG.1**

**FIG. 2**

2 / 4

: Alignement du promoteur du gène par (Takahashi, Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 87, 8013, ligne du haut) et de la partie correspondante du promoteur du gène 246 C (ligne du bas)

```

      . . . . .
1 .....ACGTATGTAGTC 12
      |||||||||
1301 CTTTAAATATTCTTCGGCAGAAGAACATTGCTCTTCCACGTATGTAGTC 1350
      . . . . .
13 TTTGCTACTTGTAGTTTTTTTTTAATTTAAATTAAATAAGTTAATTAGAG 62
      |||||||||
1351 TTTGCTACTTGTAGTTTTTTTTTAATTTAAATTAAATAAGTTAATTAGAG 1400
      . . . . .
63 AAATAATAAGAAGGATATTTTAGTAATTCAACTTTTAACTTTtaggTTTC 112
      |||||||||
1401 AAATAATAAGAAGGATATTTTAGTAATTCAACTTTTAACTTTtaggTTTC 1450
      . . . . .
113 CCACTTATAATATAATATAGATATAGTTTTTTTTTAATTTAAATTAAATAA 162
      |||||||||
1451 CCACTTATAATATAATATAGATATAGTTTTTTTTTAATTTAAATTAAATAA 1500
      . . . . .
163 GTTAATTAGAGAAATAATAAGAAGGATATTTTAGTAATTCAACTTTTAAC 212
      |||||||||
1501 GTTAATTAGAGAAATAATAAGAAGGATATTTTAGTAATTCAACTTTTAAC 1550
      . . . . .
213 TTTTAGGGTTTCCACTTATAATATAATATAGATATAGATATAGATATAGA 262
      |||||||||
1551 TTTTAGGGTTTCCACTTATAATATAATATAGATATAGATATAGATATAGA 1600
      . . . . .
263 TATAGATAAAAGATATATAGATATAGATAGATAATATAGATGGATGAGTC 312
      |||||||
1601 TATAGAT.AAAGATATATAGATATAGATAGATAATATAGATGGATGAGTC 1649
      . . . . .
313 ATTGGCGATAAAGTGAGGA.TGTTTCATTTTTGTTATTAAAAACTTACTA 361
      |||||||||
1650 ATTGGCGATAAAGTGAGGATTGTTTCATTTTTGTTATTAAAAACTTACTA 1699
      . . . . .
362 CTCCTTAAATATAAAATATGATTCCTTTTAAAAAAGAAATAGAATAAAAA 411
      |||||||||
1700 CTCCTTAAATATAAAATATGATTCCTTTTAAAAAAGAAATAGAATAAAAA 1749
      . . . . .
412 TAAAGATAAAACACTAAAAATAAATTAATTGTCTAGACAAAATCTACCGT 461
      |||||||||
1750 TAAAGATAAAACACTAAAAATAAATTAATTGTCTAGACAAAATCTACCGT 1799
      . . . . .

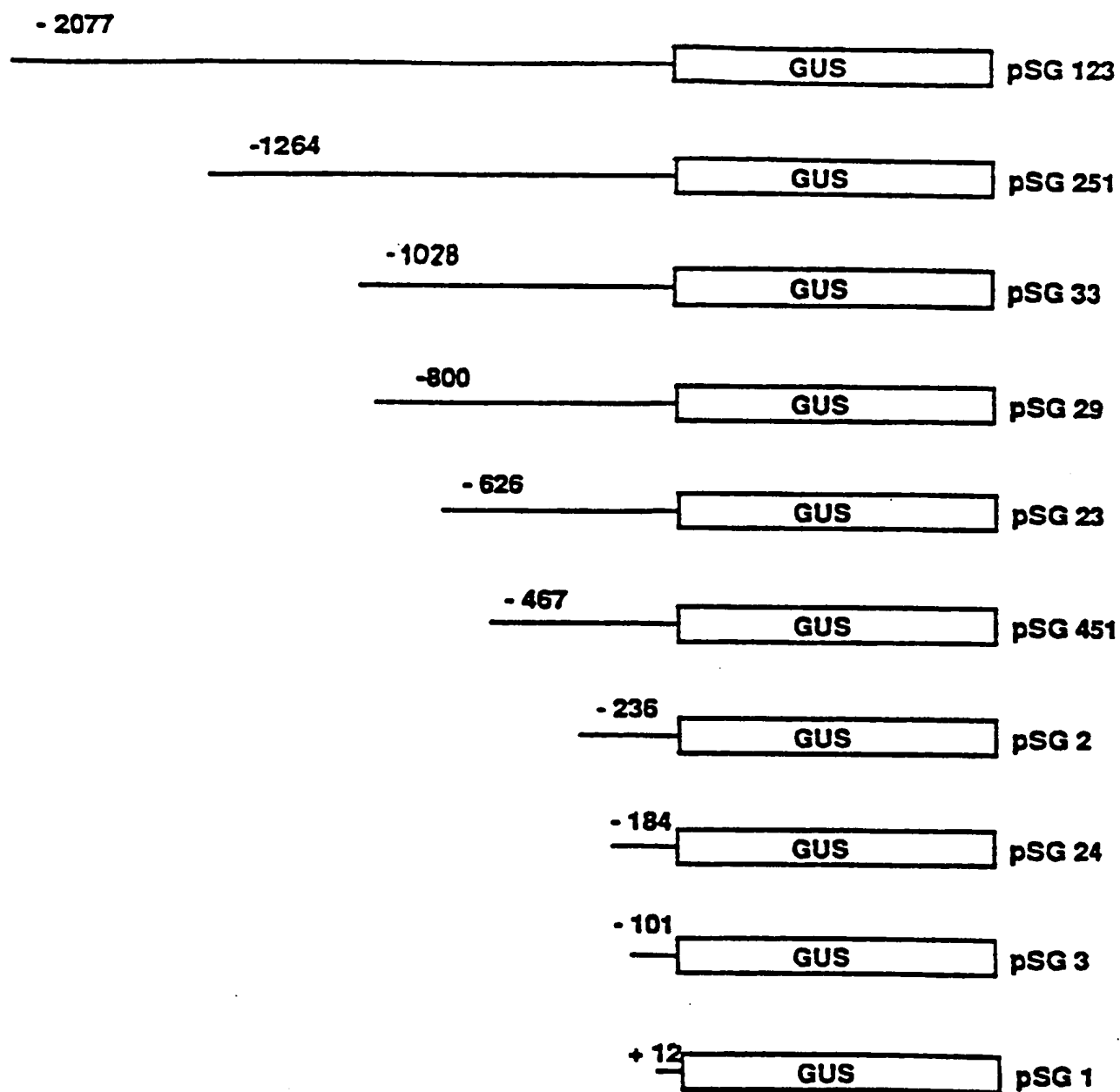
```

3 / 4

462 TCACCTCAATTAATACACATCCCCGTCCACATCATGAAGTAGCTAGCACA 511  
|||||  
1800 TCACCTCAATTAATACACATCCCCGTCCACATCATGAAGTAGCTAGCACA 1849  
512 AGCGTACAGATCAGTTGAAAGAAGAAAAGGGTCCAGTCCTAAATATCCAA 561  
|||||  
1850 AGCGTACAGATCAGTTGAAAGAAGAAAAGGGTCCAGTCCTAAATATCCAA 1899  
562 ATGTTTCATGAAAGGAGGACAACCTAGTTTTTCTACTAGAAAGAATATTT 611  
|||||  
1900 ATGTTTCATGAAAGGAGGACAACCTAGTTTTTCTACTAGAAAGAATATTT 1949  
612 TGACGAATTTTCGTTTCACATTGGCATGCTTTAATT.TATTAAGTAGTCTTT 660  
|||||  
1950 TGACGAATTTTCGTTTCACATTGGCATGCTTTAATTATATTAAGTAGTCTTT 1999  
661 CTTGGAAAAGAAGTATTTGCAATATCAAACCAAATCTTCCCATTACGCAA 710  
|||||  
2000 CTTGGAAAAGAAGTATTTGCAATATCAAACCAAATCTTCCCATTACGCAA 2049  
711 GCAATGACATCTAAGCAAATATATATCACTATAAATAGTACTACTAATGT 760  
|||||  
2050 GCAATGACATCTAAGCAAATATATATCACTATAAATAGTACTACTAATGT 2099  
761 TCAATGACTTTTATAAGCACTACATATATATTCTCAAACAAAAGA 806  
|||||  
2100 TCAATGACTTTTATAAGCACTACATATATATACTCAAACAAAAGA 2145

FIG. 2 (suite)

4 / 4

**FIG. 3**

: Différents vecteurs d'expression testés comportant par rapport au plasmide pleine longueur pSG 123 une délétion variable de la partie 5' du promoteur, comptée à partir du site d'initiation de la transcription.

## INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No

PCT/FR 94/00316

## A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER

IPC 5 C12N15/29 C12N15/82 C12Q1/68 A01N65/00 C12N5/10  
A01H5/00

According to International Patent Classification (IPC) or to both national classification and IPC

## B. FIELDS SEARCHED

Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols)

IPC 5 C12N C12Q A01N A01H

Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched

Electronic data base consulted during the international search (name of data base and, where practical, search terms used)

## C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category *	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
A	PROCEEDINGS OF THE NATIONAL ACADEMY OF SCIENCES OF USA vol. 87 , October 1990 , WASHINGTON US pages 8013 - 8016 TAKAHASHI, Y., ET AL. 'Location of the cis-acting auxin-responsive region in the promoter of the par gene from tobacco mesophyll protoplasts' see the whole document --- -/--	1-8

☒ Further documents are listed in the continuation of box C.☒ Patent family members are listed in annex.

## \* Special categories of cited documents :

- \* "A" document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance
- \* "E" earlier document but published on or after the international filing date
- \* "L" document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)
- \* "O" document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means
- \* "P" document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed

- \* "T" later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention
- \* "X" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone
- \* "Y" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art.
- \* "&" document member of the same patent family

Date of the actual completion of the international search

14 July 1994

Date of mailing of the international search report

22.07.94

Name and mailing address of the ISA

European Patent Office, P.B. 5818 Patentlaan 2  
NL - 2280 HV Rijswijk  
Tel. (+31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl,  
Fax (+31-70) 340-3016

Authorized officer

Maddox, A

## INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No

/FR 94/00316

C.(Continuation) DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category *	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
A	<p>MOLECULAR AND GENERAL GENETICS vol. 236, no. 2/3 , January 1993 , BERLIN DE pages 179 - 186 MARTINI, N., ET AL. 'Promoter sequences of a potato pathogenesis-related gene mediate transcriptional activation selectively upon fungal infection' see the whole document ---</p>	1-8
A	<p>BIOTECHNOLOGY vol. 8, no. 9 , September 1990 , NEW YORK US pages 845 - 848 DOERNER, P.W., ET AL. 'Plant defense gene promoter-reporter gene fusions in transgenic plants: tools for identification of novel inducers' see the whole document ---</p>	8
A	<p>PLANT MOLECULAR BIOLOGY. vol. 17 , 1991 , DORDRECHT, THE NETHERLANDS. pages 409 - 413 GODIARD, L., ET AL. 'Differential regulation in tobacco cell suspensions of genes involved in plant-bacteria interactions by pathogen-related signals' see page 413, left column ---</p>	1-8
A	<p>PLANT MOLECULAR BIOLOGY. vol. 15 , 1990 , DORDRECHT, THE NETHERLANDS. pages 145 - 154 MARCO, Y.J., ET AL. 'Transcriptional activation of 2 classes of genes during the hypersensitive reaction of tobacco leaves infiltrated with an incompatible isolate of the phytopathogenic bacterium <i>Pseudomonas solanacearum</i>' see the whole document ---</p>	1-8
A	<p>WO,A,91 15585 (RIJSLANDBOUWUNIVERSITEIT WAGENINGEN) 17 October 1991 see claims 1-20 -----</p>	4-7

# INTERNATIONAL SEARCH REPORT

Information on patent family members

International Application No

PCT/FR 94/00316

Patent document cited in search report	Publication date	Patent family member(s)	Publication date
WO-A-9115585	17-10-91	NL-A- 9000773	01-11-91
		AU-B- 642252	14-10-93
		AU-A- 7684591	30-10-91
		EP-A- 0474857	18-03-92
		JP-T- 5505110	05-08-93
-----			

# RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE

Dernier internationale No  
FR 94/00316

<b>A. CLASSEMENT DE L'OBJET DE LA RECHERCHE</b> CIB 5 C12N15/29 C12N15/82 C12Q1/68 A01N65/00 C12N5/10 A01H5/00		
Selon la classification internationale des brevets (CIB) ou à la fois selon la classification nationale et la CIB		
<b>B. DOMAINES SUR LESQUELS LA RECHERCHE A PORTE</b> Documentation minimale consultée (système de classification suivi des symboles de classement) CIB 5 C12N C12Q A01N A01H		
Documentation consultée autre que la documentation minimale dans la mesure où ces documents relèvent des domaines sur lesquels a porté la recherche		
Base de données électronique consultée au cours de la recherche internationale (nom de la base de données, et si cela est réalisable, termes de recherche utilisés)		
<b>C. DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS</b>		
Catégorie *	Identification des documents cités, avec, le cas échéant, l'indication des passages pertinents	no. des revendications visées
A	PROCEEDINGS OF THE NATIONAL ACADEMY OF SCIENCES OF USA vol. 87 , Octobre 1990 , WASHINGTON US pages 8013 - 8016 TAKAHASHI, Y., ET AL. 'Location of the cis-acting auxin-responsive region in the promoter of the par gene from tobacco mesophyll protoplasts' voir le document en entier <div style="text-align: center;">---</div> <div style="text-align: center;">-/--</div>	1-8
<div style="display: flex; justify-content: space-between;"> <span><input checked="" type="checkbox"/> Voir la suite du cadre C pour la fin de la liste des documents</span> <span><input checked="" type="checkbox"/> Les documents de familles de brevets sont indiqués en annexe</span> </div>		
<div style="display: flex;"> <div style="flex: 1;"> <p>* Catégories spéciales de documents cités:</p> <p>"A" document définissant l'état général de la technique, non considéré comme particulièrement pertinent</p> <p>"E" document antérieur, mais publié à la date de dépôt international ou après cette date</p> <p>"L" document pouvant jeter un doute sur une revendication de priorité ou cité pour déterminer la date de publication d'une autre citation ou pour une raison spéciale (telle qu'indiquée)</p> <p>"O" document se référant à une divulgation orale, à un usage, à une exposition ou tous autres moyens</p> <p>"P" document publié avant la date de dépôt international, mais postérieurement à la date de priorité revendiquée</p> </div> <div style="flex: 1;"> <p>"T" document ultérieur publié après la date de dépôt international ou la date de priorité et n'appartenant pas à l'état de la technique pertinent, mais cité pour comprendre le principe ou la théorie constituant la base de l'invention</p> <p>"X" document particulièrement pertinent; l'invention revendiquée ne peut être considérée comme nouvelle ou comme impliquant une activité inventive par rapport au document considéré isolément</p> <p>"Y" document particulièrement pertinent; l'invention revendiquée ne peut être considérée comme impliquant une activité inventive lorsque le document est associé à un ou plusieurs autres documents de même nature, cette combinaison étant évidente pour une personne du métier</p> <p>"&amp;" document qui fait partie de la même famille de brevets</p> </div> </div>		
Date à laquelle la recherche internationale a été effectivement achevée	Date d'expédition du présent rapport de recherche internationale	
14 Juillet 1994	22.07.94	
Nom et adresse postale de l'administration chargée de la recherche internationale Office Européen des Brevets, P.B. 5818 Patentaan 2 NL - 2280 HV Rijswijk Tél. (+ 31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl, Fax: (+ 31-70) 340-3016		Fonctionnaire autorisé  Maddox, A

## C.(suite) DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS

Catégorie	Identification des documents cités, avec, le cas échéant, l'indication des passages pertinents	no. des revendications visées
A	<p>MOLECULAR AND GENERAL GENETICS vol. 236, no. 2/3 , Janvier 1993 , BERLIN DE pages 179 - 186 MARTINI, N., ET AL. 'Promoter sequences of a potato pathogenesis-related gene mediate transcriptional activation selectively upon fungal infection' voir le document en entier ---</p>	1-8
A	<p>BIOTECHNOLOGY vol. 8, no. 9 , Septembre 1990 , NEW YORK US pages 845 - 848 DOERNER, P.W., ET AL. 'Plant defense gene promoter-reporter gene fusions in transgenic plants: tools for identification of novel inducers' voir le document en entier ---</p>	8
A	<p>PLANT MOLECULAR BIOLOGY. vol. 17 , 1991 , DORDRECHT, THE NETHERLANDS. pages 409 - 413 GODIARD, L., ET AL. 'Differential regulation in tobacco cell suspensions of genes involved in plant-bacteria interactions by pathogen-related signals' voir page 413, colonne de gauche ---</p>	1-8
A	<p>PLANT MOLECULAR BIOLOGY. vol. 15 , 1990 , DORDRECHT, THE NETHERLANDS. pages 145 - 154 MARCO, Y.J., ET AL. 'Transcriptional activation of 2 classes of genes during the hypersensitive reaction of tobacco leaves infiltrated with an incompatible isolate of the phytopathogenic bacterium Pseudomonas solanacearum' voir le document en entier ---</p>	1-8
A	<p>WO,A,91 15585 (RIJKSLANDBOUWUNIVERSITEIT WAGENINGEN) 17 Octobre 1991 voir revendications 1-20 -----</p>	4-7

### Renseignements relatifs aux membres de familles de brevets

FR 94/00316

Formulaire PCT/ISA/210 (annexe familles de brevets) (juillet 1992)

**THIS PAGE BLANK (USPTO)**